QK92
.K85
1891
v.2
c.2

REVISIO GENERUM PLANTARUM

VASCULARIUM OMNIUM ATQUE CELLULARIUM MULTARUM SECUNDUM

LEGES NOMENCLATURAE INTERNATIONALES

CUM

ENUMERATIONE

PLANTARUM EXOTICARUM

IN

ITINERE MUNDI COLLECTARUM.

PARS II.

LIBRARY
NEW YORK
BOTANICAL
GARDEN

MIT ERLÄUTERUNGEN

VON

DR. OTTO KUNTZE,

ORDENTLICHEM, AUSLÄNDISCHEM UND EHREN-MITGLIEDE MEHRERER GELEHRTER GESELLSCHAFTEN.

COMMISSIONEN.

LEIPZIG: Arthur Felix.
LONDON: Dulau & Co., 37 Soho Square.
MILANO: U. Hoepli, 37 Corso Vittore Emanuele.
NEW-YORK: Gust. E. Stechert, 828 Broadway.
PARIS: Charles Klincksieck, 11 Rue de Lille.

1891.

MISSOURI BOTANICAL
GARDEN LIBRARY

Druck der Kgl. Universitätsdruckerei von H. Stürtz in Würzburg.

Dicotyledones II.

89. Stylidiaceae.

Candollea Lab. 1805 non 1806 = **Stylidium.**

[] **Stylidium** Sw. ex W. (Mitte 1805) sp. pl. IV. 146, non Lour. † 1790 = *Candollea* Lab. Ende 1805 non 1806. Infolge der Einziehung von *Stylidium* Lour. kommt Stylidium Sw. wieder zur Geltung. Uebertragungen der Speciesnamen sind nicht nöthig, da die Arten bisher unter Stylidium benannt waren und *Candollea* Lab. 1805 erst in neuester Zeit wieder aufgenommen ward. Candollea Lab. 1806 non 1805 bleibt dann auch in der üblichen Geltung. Labillardière hat die zweite *Candollea* aufgestellt, weil für Nr. 1 Willdenow kurz vorher Stylidium Sw. publicirt hatte; cfr. Lab. nov. holl. II 33, 63 und Pers. syn. II 210. Willdenow citirt dazu: Act. soc. nat. scrut. berol. V.... f. 1 & 2, welcher 5. Band aber wegen der Kriegswirren nicht erschien; dafür erst 1807: Der Gesellschaft naturf. Freunde zu Berlin Magazin I, wo p. 47 & 53 t. 1 & 2 Stylidium Sw. steht.

90. Goodeniaceae.

Lobelia Ad. (1763) fam. II 157 & 571 non L. 1737 (quae p. p. Dortmannia L. 1735) = *Scaevola* L. 1772 = *Buglossum* Rumpf (genus vitiosum, 1/2 Borraginacee). Es ist Lobelia L. 1737 ein Genus vitiosum, das aus Gattungen verschiedener Familien besteht, nämlich Dortmannia L. 1735 = *Lobelia* auct. und Lobelia Plum. 1703, Catesby 1731, Linné 1747, Ad. 1763, Gleditsch 1764, Gaertn. 1788. Nachdem Adanson diese zwei Gattungen in verschiedene Familien gesetzt hatte, trennte sie auch Linné, verwirrte aber die Nomenclatur, indem er seine Dortmannia 1735 nun *Lobelia* und Lobelia Plum. in *Scaevola* veränderte. Lobelia Plumieri* L. 1753 wurde zu *Scaevola Lobelia* L. 1772. Man darf nicht Burmann ex Plum. Decad. 1758 für dieses Genus als Autor citiren, weil Burmann ausdrücklich Linné als Autor zu Lobelia citirt hat.

L. sericea OK. (*Scaevola s.* Forst 1786) var. Koenigii OK. (Vahl 1794). Folia glabrescentia. Java: Plabuan, Strand. Die Förster'sche Form = *α* typica OK. hat noch im Alter filzige Blätter; der Name sericea hat die Priorität, ist also voranzustellen, wenn er auch nicht immer und gut passt.

Die anderen Arten sind von *Scaevola* zu übertragen, wobei ich Autorcitate für *Scaevola* in (), für andere Genera in [] setze.

Sc. Groeneri F.v.M. 1866 = *Merkusia myrtifolia* Vriese 1854 = L. myrtifolia OK.
Sc. suaveolens R.Br. 1810 = *Goodenia calendulacea* Andr. 1799
= L. calendulacea OK.

Ferner Lobelia aemula (R. Br.), amblyanthera (R. Br.), anchusifolia (Bth.), angulata (R. Br.), apterantha (F. v. M.), atriplicina (F. v. M.), attenuata (R. Br.), auriculata (Bth.), Brooksiana (F. v. M.), canescens (Bth.), Chamissoniana (Gaud.), collaris (F. v. M.), coriacea (Nutt.), crassifolia (Lab.), cuneiformis (Lab.), Cunnighamii (DC.), cylindrocarpa (Hillebr.), depauperata (R. Br.), enantophylla (F. v. M.), fasciculata (Bth.), Gaudichaudii (Hk. & Arn.), glabra (Hk. & Arn.), glandulifera (DC.), globulifera (Lab.), gracilis (Hk. f.), hispida (Cav.), holosericea (Vriese), Hookeri (F. v. M.), humifusa (Vriese), humilis (R. Br.), lanceolata (Bth.), linearis (R. Br.), longifolia (Vriese), macrophylla [Vriese] (Bth.), macrostachya [Vriese] (Bth.), micrantha (Presl), microcarpa (Cav.), microphylla (Bth.), mollis (Hk. & Arn.), nitida (R. Br.), Oldfieldii (F. v. M.), oppositifolia (Roxb.), ovalifolia (R. Br.), oxyclona (F. v. M.), paludosa (R. Br.), parvifolia (F. v. M.), phlebopetala (F. v. M.), piliplena (Miq.), pilosa (Bth.), platyphylla (Ldl.), porocarya (F. v. M.), procera (Hillebr.), restiacea (Bth.), revoluta (R. Br.), sericophylla (F. v. M.), spinescens (R. Br.), stenophylla [F. v. M.] (Bth.), striata (R. Br.), thesiodes (Bth.), tomentosa (Gaud.), tortuosa (Bth.), velutina (Presl) OK. Ferd. von Mueller zieht noch Verreauxia Bth. zu dieser Gattung.

Scaevola = Lobelia.

91. Campanulaceae.

Bolelia Raf. (1832) Atl. Journ. 120, nomen pro *Clintonia* Ldl. 1829, non Raf.* 1817, propositum (cfr. L. Greene in Pittonia II 124) = *Gynampsis* Raf. 1833 = *Wittia* Kunth 1850 = *Downingia* Torr. 1857 (? 1846). Bolelia ist ein Anagramm von Lobelia. Die Arten sind: Bolelia pusilla Greene [Poepp.] (Don), elegans Greene [Dgl.] (Gray), insignis Greene, pulchella Greene [Ldl.] (Torr.), montana Greene, bicornuta Greene (Gray), ornatissima Greene, tricolor Greene, concolor Greene.

Campanopsis § R. Br. sub Campanula (1810) prod. 561 = *Cervicina* Delile 1813 = *Wahlenbergia* Schrad. 1814. Es existiren zwei ältere Namen für *Wahlenbergia*: 1) *Cervicina*, die DC. zur § von *Wahlenbergia* gemacht hat und 2) § Campanopsis R. Br. Capsula apice supero valvata mit drei australischen Arten, die alle hierher gehören; diese deckt sich mit *Wahlenbergia*, wird auch von DC. dazu citirt, hat aber die Priorität. Steudel stellt sie irrig zu Prismatocarpus, aber dessen Kapsel ist nicht apical valvat und diese Gattung findet sich ebensowenig in Australien wie Campanula im jetzigen Sinne (ohne valvat aufspringende Kapsel). Die bei nachfolgenden Species in [] gesetzten Autorcitate beziehen sich auf *Wahlenbergia*, die in () auf *Campanula*.

C. lobeliodes OK. (L.) [DC.] α normalis. Tenerifa, San Andres.

var. **Linnaei** Webb. Palma: Baranco Nieves (Canaren).

C. marginata OK. (Thbg. 1784) [A. DC.] em. sensu *W. gracilis* Hk.f. = *C. gracilis* Forst. 1786; var. rigida OK. Forma rigidior foliis omnibus lineari lanceolatis margine incrassatis. Java: Sumbing, Wilis.

var. polymorpha O.Ktze. Forma tenuior ramosior foliis hetermorphis. Anam.

Die anderen Arten sind: *Wahlenbergia Cervicina* DC. = *Cervicina campanuloides* Del = Campanopsis campanulodes OK. und Campa-

nopsis acaulis [E. Mey.], adpressa (Thbg.) [Sond.], androsacea [DC.], angustifolia (*Roëlla a.* Roxb.) [DC.], annularis [DC.], arenaria [DC.], arguta [Hk.f.], Banksiana [DC.], Berteroi [Hk.f.], Bojeri [DC.], Bowkerae [Sond.], brasiliensis [Cham.], Burchellii [DC.], caffra [DC.], caledonica [Sond.], capensis (L.) [DC.], capillacea (L.f.) [DC.], cartilaginea [Hk.f.], cernua (Thbg.) [DC.], costata [DC.], dalmatica [DC.], debilis [Buek], decipiens [DC.], denudata [DC.], ? dicentrifolia [Clarke], dichotoma [DC.], divergens [DC.], Ecklonii [Buek], emirnensis [DC.], epacridea [Sond.], etbaica [Vatke], exilis [DC.], fernandeziana [DC.], flaccida [DC.], graminifolia (L.) [DC.], hederacea (L.) [DC.], Hilsenbergii [DC.], homallanthina [DC.], huillana [DC.], humilis [DC.] inconspicua [DC.], ingrata [DC.], inhambanensis [Kl.], Kitaibelii [DC.], linariodes (Lam.) [DC.], linifolia (*Roëlla l.* Roxb.) [DC.], madagascariensis [DC.], Mannii [Vatke], Meyeri [DC.], montana [DC.], namaquama [Sond.], nudicaulis [DC.], oocarpa [Sond.], oppositifolia [DC.], oxyphylla [DC.], paniculata (Thbg.) [DC.], patula [DC.], pauciflora [DC.], peduncularis [Hk.f. & Th.], pilosa [Buek], procumbens (L.f.) [DC.], prostrata (DC.), pumilio (Port.) [DC.], pusilla [Hochst.], ramulosa [E. Mey.], riparia [DC.], robusta (*Lightfootia r.* (DC.) [Sond.], Roxburghii [DC.], saxicola (R. Br.) [DC.], serpyllifolia (Vis. = *Edraianthus s.* DC.), silenodes [Hochst.], spinulosa DC.], stellariodes (Cham.), tenuifolia (W. & Kit.) [DC.], tenuis [DC.], tuberosa [Hk.f.], undulata (Thbg.) [DC.], Wyleyana [Sond.], Zeyheri [E. & Z.] OK.

Campanula americana L. v. **illinoënsis** Gray (Fres.) Niagara.
C. Erinus L. Tenerifa.
C. dichotoma L. Tenerifa.
C. ramulosa Wall. Sikkim. Dieser passendere Name unter Nr. 1286 hat die Priorität vor *C. colorata* Wall. Nr. 1287.
C. rotundifolia L. U. St.: Madisonthal.

Campanumaea javanica Bl. Java: Malawar. Sikkim.
C. inflata Clarke (Hk. f.) Sikkim.
C. parviflora Bth. (Wall.) Sikkim.

Canarina canariensis OK. (*Campanula canariensis* L. 1753 = *Canarina Campanula* L. 1771.) Gran Canaria, Tenerifa, Gomera. Findet sich vereinzelt abnorm mit fünfzähligen Blüthen unter normalen Blüthen desselben Stockes.

Centropogon surinamense Presl. (L.) Trinidad, Costarica.

Dortmannia (a) L. (1735) „Rudb." Syst. I in 19. Classe 1. Ord. c. syn. *Flos cardinalis* Riv. & *Rapuntium* Tourn. & *Laurentia* Mich. = *Lobelia* L. 1737 p. p. genus vitiosum. Linné hat 1737 den Namen willkürlich verändert und ungeschickterweise noch dazu einen Namen Lobelia Plum. neu angewendet. der gar nicht zur Gattung gehörte und den er 1772 vertauschte, als er diese Plumiersche Gattung mit der einzigen Art Lobelia Plumieri L. = *Scaevola Lobelia* L. wieder isolirte. Adanson hatte richtig Dortmannia „Rudb." und Lobelia „Plum." getrennt, also den Fehler Linné's corrigirt; Linné berücksichtigte wohl diese Correctur seines Gegners, verwirrte aber dabei die Nomenclatur. — Linné schrieb Dortmanna, Necker zuerst Dortmannia. Nachfolgende Autorcitate in () beziehen sich auf *Lobelia*.

D. acuminata OK. (Sw.) var. **pubescens** Sw. Folia subtus pedicelli calyces pubescentia. Portorico: Cayey. Grisebach betont in der Beschreibung

die kahlen Blätter und kahle Inflorescenz; ich kann aber sonst weiter keinen Unterschied finden. Auch Eggers sammelte diese Pflanze auf Portorico (Nr. 1150).

D. cardinalis OK. (L.) U. St.: Cairo, Miss.
D. Cliffortiana OK. (L.) Portorico.
D. inflata OK. (L.) U. St.: Hoboken.
D. Kalmii OK. (L.) Niagara.
D. pyramidalis OK. (Wall.) Sikkim.
D. radicans (Thbg.) Java: Megamendon.
D. spicata OK. (Lam.) U. St.: Alleghany.
D. syphilitica OK. (L.) U. St.: Niagara; Syracuse.
D. trigona OK. (Roxb.) β microcarpa OK. (Clarke) Forma glabra suberecta, i. e. caulibus ± erectis vel adscendentibus. Calcutta.

γ **affinis** Bth. (Wall.) Forma pilosa procumbens. Java; Sikkim.

δ intermedia O.Ktze. Forma pilosa erecta. Bengalen, Sikkim.

ε terminalis OK. (Clarke). Forma tenuior pilosa suberecta foliis parvis. Bengalen.

ζ nummulariaefolia O.Ktze. Forma tenuior glabra procumbens foliis parvis plurimis apice rotundatis. Bengalen.

Die ± aufrechten Formen entwickeln nach dem Verblühen durch die verlängerten Fruchtstiele, welche sich apical sammeln, eine ± combinirte Inflorescenz, während bei den kriechenden Formen, die einseitig aufstrebenden Blüthenstiele von einander entfernt bleiben; aber weder daraufhin noch, wie schon Bth. fl. Hongk. bemerkte, auf die oft völlig fehlende Behaarung, lassen sich bestimmte Arten hier unterscheiden. Die Varietät ζ hat die Blattform von Pratia Nummularia. Bei den anderen Formen sind die untersten Blätter meist stumpf, die anderen ebenso breit und gestielt, aber etwas zugespitzt; bei den aufrechten Formen werden die Hochblätter oft schmal und sitzend. Dagegen hat D. Griffithii OK. (Hk. f. & Th.) nur schmale kleine sitzende Blätter.

D. trinitensis OK. (Gris.) Trinidad: Porto Spain, Santa Cruzthal.
D. zeylanica OK. (L.) Java: Gede, Dieng.

Downingia = Bolelia.

Isotoma longiflora Presl (Jacq.) St. Thomas etc. Westindien; Java: Batavia.

[] **Lightfootia** L'Hér. 1788. Keine Veränderung! Es wird zwar hierzu *Ireon* „Burm." Scop. 1777 citirt; aber *Ireon* Burm. 1768 in prod. florae capensis (appendix zur flora indica) pag. 6 mit der Art *Ireon verticillata* Burm. corrigirt Burmann l. c. pag. 28 nachträglich selbst in *Roridula dentata* L. Scopoli hat nun die Correctur Burmann's offenbar übersehen, als er Burmann's Namen *Ireon* annahm. Da Scopoli ausserdem *Lobelia parviflora* Berg zu *Ireon* citirt, so besteht *Ireon* Scopoli aus einer Droseracee und einer Campanulacee und ist ein genus delendum. Die sehr knappe Diagnose Scopolis passt übrigens nahezu auf beide sonst gar nicht ähnliche Pflanzen; doch ist Lightfootia gamopetal, wenn auch die Corolle sehr tief getheilt ist. Pfeiffer's Nomenclator hat nur zwei falsche Schreibweisen für *Ireon* Burm.: *Ireum* und *Iridion*.

Lobelia = Dortmannia.

[] **Michauxia** Ait. (Anfang ? 1789) hort. Kew. II pag. 8, Gmel. syst. 1791. Curtis bot. mag. 219 (1793). Lam. ill. t. 295 (1794), Lam. dict. 1797 „L'Hér. monogr. ined.", DC. „L'Hér. diss." = *Mindium* Juss. (Juli 1789 oder später) non Ad. (quod Campanula). Keine Veränderung, nur Ergänzungen und Berichtigungen ungenauer Angaben. Zunächst ist *Mindium* Ad. pentamer,

Mindium Juss. octomer, also *Mindium* Ad. gehört nicht hierher, obwohl es von Pers., DC. etc. dazu gestellt wird, und kommt ausser Concurrenz. Von Michauxia L'Hér. giebt DC. prod. als erste Quelle Lam. ill. II t. 295 an; ich gebe drei ältere. L'Héritier diss. ist, soviel mir bekannt, überhaupt nie gedruckt worden. Nun stehen also Michauxia Ait. 1789 : Mindium Juss. 1789 in Concurrenz. Jussieu's Werk ist laut dessen Einleitung p. 5, 29 erst im Juli der Academie in Druck vorgelegt und amtlich registrirt worden. Aiton's Werk trägt kein specielles Datum, aber am Schluss des letzten Bandes sind die neuen Eingänge zum Kew Garden von 1788, keine von 1789 erwähnt, also nachdem das Werk bis auf diesen Bogen gedruckt war. Es ist also wahrscheinlich schon in der ersten Hälfte des Jahres 1789 erschienen. Ich lasse daher Michauxia unverändert.

Pentagonia Moehring (1736) hort. priv. 76; Sieg. (1737) suppl. 14 = *Speculum* Hall. (1745) fl. jen. 215 = *Specularia* Heist. 1748. Die beiden Arten Moehring's sind *Campanula Speculum* L. = *Specularia Speculum* DC. = Pentagonia Speculum* Vent. und *Campanula hybrida* L. = *Specularia hybrida* DC. f. = Pentagonia hybrida OK. Den Moehring'schen Gattungsnamen übertrug Linné auf *Campanula Pentagonia* L. = *Specularia pentagonia* DC. f. = *Sp. coa* DC. f. = Pentagonia coa OK.

P. perfoliata OK. (L.) [DC.]. Am Hudsonfluss. Die blossen Autorcitate in [] beziehen sich auf *Specularia*, die in () auf *Campanula*. Die anderen Arten sind: Pentagonia falcata (R. & S.) [DC. f.], leptocarpa (*Campylocera l.* Nutt. = *Spec. l.* A. Gray), coloradensis (Buckley 1861 = *Spec. Lindheimeri* Vatke 1874), biflora (R. & P.) [F. v. M.; A. Gray] OK.

Perocarpa carnosa Hk. f. & Th. Sikkim 3000 m. Die Corolle ist nicht immer gleichmässig (3/4) getheilt; ein Einschnitt ist zuweilen tiefer, sodass sich die Gattung den Dortmannieen (olim Lobelieen) nähert.

Pongati(um) Ad. hist. nat. Sénégal 1756, editio angl. 1759 p. 152 c. syn. Rheede II 47 t. 24 = *Sphenoclea* Gaertn. 1788 = *Pongatium* Juss. 1789. In Fam. des pl. 1763 hat Adanson die Gattung nicht aufgenommen. Jussieu latinisirte den Namen Pongati, doch kann er auch so gelten. Die einzige tropisch cosmopolitische Art ist:

Pongatium zeylanicum OK. (*Sphenoclea z.* Gaertn. 1788 = *Rapinia herbacea* Lour. 1790 = *Pong. indicum* Lam. 1791 oder später). Trinidad.

Pratia montana Hassk. (Bl.). Java: Gede, Dieng. Sikkim.

P. Nummularia OK. (Lam.) = *P. begoniaefolia* Lindl. & Wall. Java: Megamendon. Sikkim.

Siphocampylus radicans O.Ktze. n. sp. Caules herbacei repentes radicantes demum adscendentes ramis erectis 1/2—1 m altis teretibus obtusangulis glabrescentibus. Folia alternantia late lanceolata (1 : ± 2) basi apiceque acuta grosse duplicato serrata dentibus latis haud callosis glabriuscula subtus secus nervos pubescentia 6—8 cm longa. Petiolus 1—2 cm longus. Flores axillares solitarii pedicellis folio sublongioribus basi bibracteatis bracteis minimis. Calyx longe turbinatus puberulus dentibus longis tubo longioribus sublinearibus acutis paucidenticulatis. Corolla — 5 cm longa ± 6 mm lata recta cylindrica sensim ampliata purpurea pubescens lobis oblique sitis oblongis tubo 3—4-plo brevioribus acutiusculis vel quinto infimo isolato acuto. Antherae apice hirsutae, 2 apice densius barbatae. Ost-Costarica 400 m.

S. thysanopetalus Vatke. Costarica: Irazu.

Specularia = Pentagonia.

Sphenoclea = Pongatium.
Wahlenbergia = Campanopsis.

92. Vacciniaceae.

Adnaria Raf. (1817) fl. lud. 56 = *Gaylussacia* HBK. 1818. Rafinesque giebt folgende Diagnose: Calyx adherens urceolatus 5-fidus, corolla tubo brevi, limbus 5-partitus reflexus. Stamina 10 disco glanduloso inserta filamentis conniventibus, antherae intus adnatae muticae; stylus stigmatoque simplex. Bacca 5-locularis? — Obs. This new genus does not belong to this order (i. e. Campanulaceae, wohin es C. C. Robin flore Louisian. gestellt, auf der Rafinesque's fl. ludov. basirt) but to the order Vaccinia, being intermediary between the genera Oxycoccus and Vaccinium. Its name is derived from the remarkable insertion of the anthers. *Adnaria odorata* Raf. Fruticosum foliis petiolatis oblongis glabris subdentatis, floribus 2—3 breviter pedunculatis laciniis corollinis lanceolatis acuminatis Raf. — Campanula 2 Rob. p. 422. A shrub rising about 9 feet and growing in swamps blossoming in April; bark brown, branches slender, leaves alternate with a few teeth, flowers white, 2 or 3 together, with a faint smell, anthers yellow. Das ist eine von den armblüthigen (cfr. var. nana Gray) kahlblättrigen Formen von *Gaylussacia dumosa* Gray „Tor. & Gray" = *Vaccinium dumosum* Andr. = Adnaria dumosa OK. Es ist jeder Zweifel über diese Gattung aus den nordamerikanischen Südstaaten ausgeschlossen, da Oxycoccus und die meisten Vaccinien-Arten wegen 8 Stamina nicht in Concurrenz kommen und wenn die dortigen Vaccinium-Arten 10 Stamina haben (§ Batodendron mit grannigen Stamina, § Cyanococcus mit behaarten Stamina; die von Adnaria sind kahl) bieten sie keinen Anhalt zur Verwechselung; aus § Cyanococcus, welche auch stumpfe Antheren wie Adnaria hat, sind die Arten (cfr. Chapman's Flora) mit echten Vaccinium-Corollen versehen, die also an der ± verengten Oeffnung nur gekerbt gezähnt sind; während Oxycoccus fast bis zum Grunde getheilte Corolle mit regelrecht von Anfang an zurückgebogenen Segmenten hat. Bei Adnaria = *Gaylussicia* hat die ± glockige Corolle nur zuletzt und weniger ausgeprägt zurückgebogene mittellange Segmente. Rafinesque hat allerdings den Hauptcharacter dieser Gattung, die einsamigen Beerenfächer, weil er offenbar keine reifen Beeren hatte, nicht erkannt und der Name Adnaria ist (was aber gleichgiltig ist) wenig bezeichnend, da die Insertion der Stamina am geschwollenen Discus keinen Unterschied mit Vaccinium bietet. Die Gattungsbegründung auf andere Charactere erlaubt aber keine Verwerfung eines Namens, wenn die so benannte Gattung sonst sicher zu recognosciren ist. Es hat also Adnaria Raf. 1817 für *Gaylussacia* HBK. 1818 zu gelten. Die südstaatlichen Adnaria-Arten sind bezüglich der Inflorescenz etwas variabel, wahrscheinlich ist dies darin begründet, dass die praecocen kürzer und gedrungener sind, während später noch mit den Blättern sich ausbildende Inflorescenzen locker- und mehrblüthig sind.

Adnaria frondosa OK. [L.] (Gray „Tor. & Gray") Niagara.

A. glandulosa OK. (*Thibaudia glandulosa* Humb. = *Gayl. buxifolia* HBK.) Silla de Caracas. — Kunth in HBK. citirt selbst den früher publicirten Humboldt'schen Namen.

Die anderen Arten sind von *Gaylussacia* zu übertragen:

G. Pseudogaultheria Schl. 1826 = *Gaultheria hispida* Spr. 1825 = Adnaria hispida OK.

G. Pseudovaccinium Ch. & Schl. 1826 = *Andromeda coccinea* Schrad. 1821 = *Vaccinium brasilienses* Spr. 1819 = A. brasiliensis OK.

G. hispida DC. 1839 non Adnaria h. OK. = *Vaccinium montanum* Pohl 1831 = A. montana OK.

Unverändert noch: Adnaria adenochaeta (DC.), amoena (Cham.), angulata (Gard.), angustifolia (Cham.), brachycera (A. Gray), bracteata (Gard.), ? caracasana (DC.), Chamissonis (Meisn.), ciliosa (Meisn.), crenata (Don), decipiens (Cham.), densa (Cham.), dependens (Don), fasciculata (Gard.), Gardneri (Meisn.), incana (Cham.), lanceolata (Bl. ?! Java), ledifolia (Meisn.), Martii (Meisn.), myrtillodes (Cham.), nitida (Mart.), ? obscura (DC.), octosperma (Gard.), oleaefolia (Dunal), pallida (Cham.), parvifolia (Gard.), pinifolia (Schl.), pulchra (Pohl), resinosa (Tor. & Gray), reticulata (Mart.), retusa (Meisn.), Rhododendron (Schl.), Riedelii (Meisn.), rigida (Casar.), rugosa (Schl.), salicifolia (Schl.), thymelaeodes (Meisn.), ursina (Tor. & Gray), Vauthieri (Meisn.), villosa (Gard.), virgata (Mart.), Vitis-idaea (Mart.), OK.

Cavendishia = Chupalon.

Chupalon Ad. (1763) fam. II 164 & 538 c. syn. *Chupalulones* Nieremberg = *Cavendishia* Lindl. 1836. Adanson stellte in seiner Familie Vaccinia § 1 à fleurs dessus l'ovaire, also den heutigen Vacciniaceen, drei Gattungen auf: Oxycoccus und Vaccinium mit ± ungezähnten Kelchen, kurzer Corolle, tetrameren Blüthen, dagegen Chupalon mit gezähnten Kelchen, langer Corolle, pentameren Blüthen. Das entspricht bezüglich der Corolle der Eintheilung in Euvaccineae und Thiebaudieae. Zum Gattungsunterschied gegenüber Vaccinium giebt er ausserdem noch Traube : Corymbus und halbkugelige Narbe : pentagoner Narbe an. Später sind die Thibaudieen auf Grund der verschiedenen Antherendehiscenz, der geringen Differenzen betr. Staminaexsertion und auf Grund der Vaterländer in vier Gattungsgruppen getheilt worden, von welchen Characteren nur die Antherendehiscenz vielleicht einen bleibenden Werth hat. Doch wir wollen die Güte dieser Gattungen nicht weiter untersuchen, sondern das einem künftigen Monographen überlassen; die Gattung Chupalon wird dann möglicherweise viel weiter gefasst. Für die jetzt aufgestellten Gattungen passen die von Adanson angegebenen Merkmale auf *Cavendishia*. Ausserdem giebt uns Jussieu 1789 g. pl. p. 164 weitere ausführliche Auskunft über Chupalon Ad., als er seine nächstverwandte Ceratostema aufstellte; er erwähnt die der *Cavendishia* nunc Chupalon eigenartigen grossen, mit den Blüthen gleichfarbigen Bracteen etc., sodass kein Zweifel über die engere Identität sein kann. Nach Pfeiffer resp. Durand's Ergänzung im Index zu BHgp. ist Chupalon Ad. = Thibaudia R. & P. Das ist im älteren Sinne richtig, also wenn man die Genera weiter fasst, aber nicht = Thibaudia BHgp.

Ch. bracteatum OK. (*Thib. bract.* R. & P.) Irazu 2800 m.

Ch. penduliflorum OK. (*Thib. p.* Dunal) Silla de Caracas. Meine Exemplare haben 8—20 cm lange, basal spitze Blätter.

Ch. pubescens OK. (*Cav. p.* Hemsley = *Thib. p.* HBK.) Caracas.

Die anderen Arten sind zu übertragen, wobei ich Autorcitate für *Cavendishia*-Homonyme in [], von anderen Gattungen in () setze:

1. Centralamerikanische nach Hemsley biol. am centr. II 272—4: Chupalon acuminatum (Hk.) [BHgp.], complectens [Hemsl.], crassifolium (Bth.) [Hemsl.], Endresii [Hemsl.], latifolium [Hemsl.], laurifolium (Kl.) [Hemsl.], melastomodes (Kl.) [BHgp.], veraguense (Kl.) [Hemsl.], Warscewiczii (Kl.) [Hemsl.] OK.

2. Südamerikanische, soweit sie nicht vorstehend erwähnt sind: Ch. for-

mosum (*Psammisa f.* Kl.), guianense (Kl.), leucostomum (Bth.), Quereme (HBK.) [BHgp.] OK. Folgende von Klotzsch unter *Proclesia* aufgeführte: Ch. cordifolium (HBK.), strobiliferum (HBK.), scabriusculum (HBK.), pseudopubescens (Kl.), cordatum (Kl.), Benthamianum (Kl.), splendens (Kl.), alatum (Kl.), capitatum (Bth.), alnifolium (Kl.), Hartwegianum (Kl.) OK. Ferner Ch. nobilis (*Cavendishia n.* Lindl.), tarabopotanum (Meisn.) [BHgp.] OK.

Gaylussacia = Adnaria.

[] **Oxycoccus** Moehring (1736) hort. priv. 73 „Tourn."; Siegesb. 1736; Ludwig 1737; Haller 1742 et auct. plur. veter. . . . . „Pers." 1805. Der Name braucht also nicht in *Schollera* Roth 1788 umgeändert zu werden, wie von J. Britten in seinem Journ. Bot. 1887 p. 233 vorgeschlagen wird.

Pentapterygium serpens Kl. (Wight) Sikkim.

[] **Riedelia** Meisn. (1856) fl. bras. VII. 172 = *Satyria* Klotzsch 1851 non Satyrium L. em. Sw. Die sechs Arten sind: R. clonantha (*Sat. ch.* Kl.), Warscewiczii (Kl.), Fendleriana (Fendler Nr. 2013 ex Venezuela cfr. BHgp.), panurensis (*Orthaea p.* Spruce ex BHgp.) OK. und Riedelia bahiensis Meisn. Satyria und Satyrium können nicht als ungleich gelten.

Satyria = Riedelia.

Sophoclesia cordifolia Kl. (Bth.) var. oophylla O.Ktze. Folia ovata basi apiceque obtusa. Costarica: Angostura. Die Beeren sind graublau; wenn BHgp. Fructus siccus schreiben, so ist das irrig. Die Blüthen sind weiss und die jungen Blätter roth. Auf die fünfzählig gebauten Blüthen lassen sich hier keine Artenunterschiede begründen, da dies, wie auch bei der nächstverwandten Gattung Sphyrospermum (cfr. z. B. Sph. myrtifolia) öfters auf eine Pflanze variirt. Zwischen meiner var. oophylla und α normalis foliis cordatis acutis steht β muscicola OK. (*Nanium muscicola* Hk.) foliis basi rotundatis apice acuta. Die Formen gehen so ineinander über, dass man sicherlich nicht zehn Arten, wie es BHgp. schätzen, annehmen kann.

Vaccinium L. incl. *Acosta* Lour. Linné definirt Vaccinium mit acht Stamina, die indischen Arten haben aber zehn Stamina und dazu gehört *Acosta spicata* Lour. = Vaccinium bracteatum Thbg. nach dem Originalexemplar Loureiro's im British Museum, von dem mir der Director Carruthers etwas Material zur Untersuchung gab; „spicis filiformibus" ist correcter durch racemis laxis rectis floribus subsessilibus zu ersetzen; „folia opposita" ist ein Irrthum. BHgp. haben *Acosta* Lour. unaufgeklärt gelassen und ist sie von Agapetes Don zu streichen, wohin es DC. mit ? gestellt hatte, und für welche es ein älterer Name sein würde, wenn die Vermuthung von DC. richtig gewesen wäre.

V. caracasanum HBK. Silla de Caracas. Verschiedene Formen:

1. subellipticum O.Ktze. Folia acuta ovata obovata elliptica.
2. acuminatum O.Ktze. Folia lata (1 : 1 1/2—2) acuminata inf. latissima.
3. lanceolatum O.Ktze. Folia lanceolata (1 : 2 1/2—3) medio latissima.

V. corymbosum L. U. St.: Alleghany.

V. floribundum HBK. Costarica: Irazu 3300 m.

V. laurifolium Miq. (Bl.) f. arborescens O.Ktze. Java: Gede 1800 m. Wie manch andere epiphytische Vaccinium-Art in den Tropen ist auch diese Art manchmal ein erdwurzelnder Strauch oder Baum; sie wird dort als Baum bis 10 m hoch.

V. lucidum Miq. (Bl. = *V. Rollesonii* Hk. bot. mag. t. 4612) f. terrestre O.Ktze. Java: Tjibodas und f. epiphyticum O.Ktze. Java: Tjibodas, Bromo.

V. maderense Link. Madeira 1400 m.

V. Nummularia Hk. f. & Th. Sikkim 3300 m.

V. polyanthum OK. (Miq. msc. = *V. floribundum* [Bl.] Miq. nec HBK.) α viridiflorum O.Ktze. Corolla viridula. Java: Gede 2600 m.

β bicolor O.Ktze. Corolla cereo grisea apice rubra. Java: Gede 2600 m.

V. stamineum L. U. St.: Oil City.

V. varingifolium Miq. (Bl.) α angustifolium O.Ktze. Folia late lanceolata (1 : $2^1/_2$—3) Java: Gede, Sumbing, 2600—3300 m.

β erythrinum OK. (Hk.) Folia latiora (1 : $^1/_2$—2) obtusiuscula. Java: Dieng.

93. Ericaceae.

[] **Adodendrum** Neck. (1790) elem. I 214 = *Rhodothamnus* Rchb. 1827. Necker trennte hauptsächlich auf Grund der rotaten Corolle und der gekrümmten Antheren die Gattung von *Rhododendron* L. ab, das trichterförmige Corolle und gewöhnliche Antheren hat; es betrifft dies nur *Rhododendron Chamaecistus* L. = *Rhodothamus Chamaecistus* Rchb. = Adodendrum Chamaecistus OK., die einzige Art dieser Gattung.

Arbutus canariensis L. Gran Canaria, ein cult. Baum bei Telde. Soll noch in den Bergen bei Buenavista wild existiren und ist schwerlich mehr als eine schmalblättrige Form von A. Unedo, auch, wie alle südlichen Formen, mit abwerfender Rinde.

Arctostaphylos arbutodes Hemsl. (DC.) Irazu, Costarica.

A. platyphylla OK. (*A. pungens* var. *plat.* Gray 1878 = *A. Manzanita* Parry 1887) U. St.: Yosemite.

A. Uva-ursi Spr. (L.) U. St.: Colorado.

Azalea L. (1735) c. syn. *Chamaerhododendros* T. (non *Azalea* Hall. 1742) = *Chamaerhododendros* Kram. (1742) p. 132, Segu. 1743; em. incl. *Rhododendron* L. 1753 = *Ledum* Hall. 1742 non L.* 1737. Bis zum Jahre 1753 trennte Linné die Gattungen nicht; bis dahin nannte er die jetzt wieder vereinigte Gattung Azalea und dieser Name muss ihr bleiben, wie schon einige Autoren darlegten; da aber in Standardbooks und Gärtnerwerken die Namen von *Rhododendron* meist beibehalten wurden, hat sich mangels einer Uebertragung aller Namen zu Azalea der Name *Rhododendron* für die meisten Arten forterhalten. Linné setzte bloss 1735 bez. 1737 an Stelle des bis dahin üblichen langen Namens *Chamaerhododendros* einen neuen kurzen: Azalea, und 1753, als er die Gattungen trennte, benutzte er den alten Namen unter Weglassung von Chamae. *Rhododendron* 1753 könnte auch wegen *Chamaerhododendros* nicht bestehen bleiben, weil dieser Name von anderen Autoren vor 1753 (z. B. Seguier für die alpinen Arten *Rh. ferrugineum* und *hirsutum*) gebraucht wurde; also die Autoren, welche Azalea und *Rhododendron* getrennt halten wollten — was aber wegen der schwankenden Staminazahl von 5—10 und leichter Hybridation ungerechtfertigt ist — müssten dann doch alle Arten von *Rhododendron* unter *Chamaerhododendros* neu benennen. Manche Autoren (z. B. Nyman, Boissier) möchten Azalea nur für *Azalea procumbens* L. = *Loiseleuria* Desv. 1813 = Chamaecistus Oeder 1761 anwenden, aber dann muss man zu Azalea denjenigen Autor mit Datum citiren, der den Namen für diesen Minoritätstypus zuerst anwendete; das war Haller 1742, der Azalea auf diese Art beschränkte

und die decandren Arten zu *Ledum* Hall. non L.* stellte. Aber *Azalea* Hall. 1742 ist weder Azalea L. 1735, 1737 noch 1753. Tournefort, auf den Linné ursprünglich nur basirte, hatte t. 373 *Rh. hirsutum* L. = A. hirsuta OK. oder *Rh. ferrugineum* L. = A. ferruginea OK. abgebildet (mit fünf exserten Stamina, was Linné irreführte; aber die zehn Stamina sind meist etwas ungleich lang, sodass zuweilen nur fünf exsert sind) und hatte nur vier Arten, von denen drei bei der Gattung Azalea L. 1735 also incl. *Rhododendron* L. 1753 verbleiben, nämlich Azalea ferruginea OK. (L.), hirsuta OK. (L.), indica L. In sp. pl. I, also 1753, hatte Linné sechs Arten, von denen nur *procumbens* auszuscheiden ist, während fünf Arten noch jetzt zu gelten haben: Azalea indica*, pontica*, lutea*, viscosa*, lapponica* L. Demnach darf nur Azalea L. gelten.

A. arborea OK.(Sm.) non „L.“ non Bartr. Sikkim 3000 m. Bildet meist Sycomoren, d. h. baumartige — 20 m hohe oder höhere Sträucher ohne centralen Pfahlstamm. A. „arborea L.“ ist nur ein auf Missverständniss beruhendes Citat zu A. pontica L. sp. pl. I; eigentlich sollte man solche Namen gar nicht als Synonyme aufführen; Linné gab sp. pl. vor dem Textrand die Speciesnamen und fügte in der Beschreibung manchmal nach der Manier früherer Autoren ein erstes Adjectiv im Nominativ bei, dem dann meist die weitere Diagnose in Ablativform folgte; bei Azalea pontica L. hatte sich aber die Diagnose auf das Wort arborea beschränkt und darauf folgten die Synonyme. *A. arborea* Bartram cat. wird zwar von Pursch zu A. arborescens* Pursch citirt; ich kann aber die Jahreszahl für den mir unbekannten Bartram Catalog nicht ermitteln und weiss auch nicht, ob es etwa nur ein n. n. ist; in Bartram Reisewerk findet sich der Name nicht. Ich nehme an, dass die amerikanische *A. arborea* Bartr. nicht die Priorität vor *Rh. arboreum* Sm. (1804) hat; sollte dies doch der Fall sein, so müsse die Himalaya-Art A. arborea auf Grund des nächsten Synonyms A. punicea Sw. (Roxb.) genannt werden.

A. barbata OK. (Wall.) non hort. Sikkim 3300 m; ebenfalls Sycomore.

A. Falconeri OK. (Wall.). Sikkim 3300 m; 5—10 m hohe Sträucher.

A. javanica Bl. Java: Sindanglaja.

A. retusa Bl. Java: Gede 3000 m.

A. vacciniodes OK.(Hk.f.). Sikkim 2600 m. Die Autorcitate in ( ) beziehen sich auf *Rhododendron* auch bei den anderen auf Azalea zu übertragenden Arten, soweit nicht anderes angegeben ist.

Es sind bereits richtig ausserdem benannt: Azalea alba Bl., calendulacea Mchx., occidentalis Torr.&Gray, ovata Ldl., punctata Lour. (n. s. n. sed vix excl.), serpyllifolia A.Gray (Miq.), sinensis Lodd. (Sweet). Ferner

R. ledifolium Don = *R. Burmanni* Don = 1768 A. rosmarinifolia Burm.
R. Anthopogon Don 182.. = 1817 A. fragrans Adams
R. nudiflorum Torr. = *A. nudiflora* L. 1762 = 1753 A. lutea L.

Folgende Arten haben den Namen zu wechseln:

R. ponticum L. (non A. pontica L. = *R. lancifolium* Moench 1794 (Meth. 45) = *R. speciosum* Salisb. 1796 = A. lancifolia OK.
R. cinnabarinum Hk. Rhod. Sikk. t. 8 = *R. Roylei* Hk. t. 7 = A. Roylei OK.
R. punctatum Andr. 1799 (non A. punctata Lour. 1790) = *R. minus* Mchx. = A. minor OK.
R. Dalhousiae Hk. 1849 = *R. macrocarpos* Griff. 1848 = A. macrocarpa OK.
R. Metternichii S.&Z. 1835 = *Hymenanthes japonica* Bl. 1825 = A. japonica OK.
R. Rhodora Don = *Rhodora canadensis* L. = A. canadensis OK.

Da gezüchtete Gartenhybriden regelrecht nur mit der Combination der Elternnamen genannt werden sollen, können die dafür gegebenen besonderen

Gärtnernamen als ungiltig nicht in Concurrenz mit anderen Namen kommen. — Bezüglich der Artumgrenzung folgte ich den letzten Bearbeitungen von Clarke in Hk.f. fl. brit. India, Maximowicz in Mém. ac. Pet. 1870, Franchet, bez. Hemsley enum. china plants, A.Gray synopt. flora etc. Von diesen Autoren anerkannte Arten (excl. Hybriden) übertrage ich von *Rhododendron*: Azalea albiflora (Hk.), Albrechtii (Maxcz.), anthopogonodes (Maxcz.), atrovirens (Franchet), aucubifolia (Hemsl.), Augustinii (Hemsl.), auriculata (Hemsl.), ? baetica (Boiss. & Reut.), Boothii (Nutt.), brachyantha (Fr.), brachycarpa (Don), Brookeana (Low), bullata (Fr.), Bureaui (Fr.), californica (Hk.), camelliaeflora (Hk.f.), campanulata (Don), campylocarpa (Hk.f.), campylogyna (Fr.), capitata (Maxcz.), catawbiensis (Mchx.), caucasica (Pall.), cephalantha (Fr.), Championae (Hk.), Chapmannii (A.Gray), chrysantha (Pall.), ciliata (Hk.f.), ciliicalyx (Fr.), citrina (Hassk.), concinna (Hemsl.), crassa (Fr.), daurica (L.), decora (Fr.), Delavayi (Fr.), dilatata (Miq.), Edgeworthii (Hk. f.), elliptica (Maxcz.), Faberi (Hemsl.), Farrerae (Tate, Sweet 1831 = *Azalea squamosa* Ldl. 1847), fastigiata (Fr.), formosa (Wall.), Fortunei (Ldl.), fulgens (Hk. f.), glauca (Hk. f.; non Lam.†), grandis (Wight), Griffithiana (Wight), haematodes (Fr.), Hanceana (Hemsl.), heliolepis (Fr.), Henryi (Hance), Hodgsonii (Hk. f.), Hookeri (Nutt.), hypoglauca (Hemsl.), jasminiflora (Hk.), isorata (Fr.), kamtschatica (Pall.), Keiskei (Miq.), Kendrickii (Nutt.), Keysii (Nutt.), lactea (Fr.), lamponga (Miq.), lanata (Hk.f.), lepidota (Wall.), leptocarpa (Clarke „Nutt.“), linearifolia (Sieb. & Zucc.), Lochae (F. v. M.), lucida (Nutt.), macrophylla (Don), macrosepala (Maxcz.), macrostema (Maxcz.), Maddenii (Hk.f.), malayana (Jack), Mariae (Hance), micrantha (Turcz.), microphyta (Fr.), moulmeinensis (Hk.), multicolor (Miq.), nereiflora (Fr.), nivalis (Hk.f.), nivea (Hk.f.), Nuttallii (Nutt. „Booth“), Oldhamii (Maxcz.), oleifolia (Fr.), parvifolia (Adams), pendula (Hk. f.), pittosporifolia (Hemsl.), polyclada (Fr.), Przewalskii (Maxcz.), pumila (Hk. f.), Redowskiana (Maxcz.), retusa (Benn.), rhombica (Miq.), rigida (Fr.), rubiginosa (Fr.), scabrifolia (Fr.), Schlippenbachii (Maxcz.), semibarbata (Maxcz.), Seniavini (Maxcz.), setosa (Don), Shepherdii (Nutt.), simiarum (Hance), staminea (Fr.), sublanceolata (Miq.), sulfurea (Fr.), taliensis (Fr.), Taschiroi (Maxcz.), Teysmannii (Miq.), Thomsonii (Hk.f.), thymifolium (Maxcz.), trichoclada (Fr.), triflora (Hk.f.), Tschonoskii (Maxcz.), Veitchiana (Hk.), virgata (Hk.f.), Westlandii (Hemsl.), Weyrichii (Maxcz.), Wigthii (Hk.f.), yunanensis (Fr.) OK.

Bejaria glauca HBK. Bei Caracas 2000 m.

B. ledifolia Humb. & Bonpl. Silla de Caracas.

[] **Boretta** Neck. (1790) elem. I 212 = *Dabeocia* Don 1834 (*Daboecia*). Boretta Necker wird von BHgp. citirt, aber stillschweigend zurückgesetzt. Von Andromeda L. zweigte Necker diese einzige tetramere, also gar nicht zu verwechselnde Art als Gattung ab. Die einzige Art ist: *Vaccinium cantabricum* Huds. 1762 = *Erica Daboecia* L. 1762 mit Citat von Hudson = *Andromeda Daboecia* L. 1767 = *Daboecia polifolia* G. Don = Boretta cantabrica OK.

Brossea (male *Brossaea*) L. (1737) g. pl. Nr. 917 c. syn. Plum. 17 = *Gaultheria* L. „Kalm.“ 1751 (melius *Gaultiera*). BHgp. vereinigen die beiden Gattungen, geben aber nicht die ältesten Citate aus Linné's Werken, sodass sie die Priorität von Brossea nicht erkannten. Bei den folgenden Arten beziehen

sich Autorcitate in [] auf *Gaultheria* und solche in () auf ältere Homonyme anderer Gattungen.

B. bracteata OK. (Cav.) [Don] Venezuela: Galipan und Silla in folgenden in einander übergehenden Varietäten.

1. normalis. Folia haud cordata.
2. cordifolia OK. (HBK.) Folia cordata (1 : $1^1/_2$—2) obtusiuscula mucronata vel acuta haud acuminata.
3. odorata OK. (HBK.) Folia cordata acuminata (1 : 2—3).
4. brevifolia OK. Folia cordata brevia (1 : 1—$1^1/_4$). Die Art findet sich auch in Centralamerika.

B. fragrantissima OK. [Wall.] Java: Gede.

B. leucocarpa OK. [Bl.] Java: Gede.

B. nummulariodes OK. [Don] α normalis. Folia obscure viridia siccitate cum pilis rufescentia. Java: Gede, Dieng, Sikkim 2200—3300 m.

β glauca O.Ktze. Folia glauca siccitate cinerea. Sikkim.

Brossea coccinea *L. ist für *Gaultheria cordifolia* Raeusch = *G. sphagnicola* Rich. wiederherzustellen. Die anderen Arten sind:

Gaultheria coccinea HBK. (non Brossea c. L.) = *G. glabra* W. = B. scabra OK.
G. mucronata Phil. non Remy = B. Philippiana OK.

und mit unveränderten Namen sind von *Gaulliera* übertragen: Brossea acuminata (Cham. & Schl.), adenothrix (Maxcz.), anastomosans (HBK.) [L.f.], antarctica (Hk.f.), antipoda (Forst.), bandongensis (Zoll.), brachybotrys (DC.), buxifolia (W.), caespitosa (Poepp. & Endl.), candida (DC.) [Vell.], conferta (Bth.), crenulata (S. Kurz), elliptica (Cham.), erecta (Vent.), fagifolia (Hk. f.), ferruginea (Schl.), foliolosa (Bth.), formosa (Remy), glabra (DC.), glaucifolia (Hemsl.), Griffithiana (Wight), hispida (R. Br.), hirtiflora (Bth.), insipida (Bth.), lanceolata (Hk.), lanigera (Hk.), Lindeniana (Planch.), loxensis (Bth.), microphylla (Hk. f.), mucronata (Remy), myrsinites (Hk.), nitida (Bth.), odorata (HBK.), oppositifolia (Hk.f.), organensis (Meisn.), ovata (DC.), pichinchensis (Bth.), Poeppigii (DC.), procumbens (L.), purpurascens (HBK.), pyrolifolia (Hk. f.), pyrolodes (Hk. f. & Th.), ramosissima (Bth.), reticulata (HBK.), rigida (HBK.), Roraimae (Meisn. „Kl."), rufescens (DC.), rupestris [Forst.] (R. Br.), secunda (Remy), Shallon (Pursch), strigosa (Bth.), tomentosa (HBK.), trichocalycina (DC.), trichophylla (Royle), triquetra (S. & Z.), venusta (DC.), vestita (Bth.) OK.

Calluna = Erica.

[] **Chamaecistus** Oeder fl. dan. (1761) t. 9; S. F. Gray 1821 non al. † = *Loiseleuria* Desv. 1813 = *Azalea* Hall. 1742 (Linné p. p. minima) Linné citirt 1762 schon Oeder t. 9 zu *Azalea procumbens* L. = Chamaecistus procumbens OK. = *Ch. serpyllifolius* C. F. Gray, die einzige Art dieser Gattung.

[] **Chamaedaphne** Catesby (1740—43) nat. hist. Carol. II t. 98 und appendix t. 17 = *Kalmia* L. 1751. Linné nannte die zwei von Catesby in dessen exacter und feiner Weise abgebildeten Pflanzen *Kalmia latifolia* L. und *K. angustifolia* L. Diese sind in Chamaedaphne latifolia OK. und Ch. angustifolia OK. zu ändern. Die anderen Arten sind von *Kalmia* übertragen: Chamaedaphne cuneata (Mchx.), hirsuta (Walt.), glauca (Ait.), OK. aus Nordamerika und Ch. ericodes OK. (Gris.) aus Cuba.

Cassandra = Hydragonum.

Chimophila = Pseva.

Clethra fagifolia HBK. *α* macrophylla O.Ktze. Folia 7—12 cm longa. Caracas: Galipan 1500 m. Die var. microphylla O.Ktze. foliis $2^1/_2$ bis 5 cm longis ist in Columbien und Peru ziemlich verbreitet und hat ebenfalls ganz kahle oder nur auf dem Blattnerv unterseits behaarte Blätter. Mittelformen sind z. Th. *Cl. byrsonimoides* Gris. = *Cl. cubensis* Rich. Alle sind vielleicht nur kahle Rassen von Cl. occidentalis OK. (*Tinus occ.* L. = *Clethra tinifolia* Sw.)

Daboecia = Boretta.

Diplycosia heterophylla Bl. Java: Tjibodas.

Erica L. 1753 non 1737 = Ericodes.

[] **Erica** Sieg. 1736 fl. petr. 44; L. Anfang 1737 gen. pl. 110 ex descr., (non Ludwig Mitte 1737 & auct.) Haller 1742 en. helv. 418 = *Ericodes* Ludw. Mitte 1737, Boehmer 1750 non Möhring *1736 = *Calluna* Salisb. 1802. Im Jahre 1735 führte Linné zwar Erica auf, aber nur als n. n. ohne Autorcitat, sodass nicht festzustellen ist, ob er die gemeine Erica, welche Siegesbeck 1736 nur aufführte = *Calluna* Sal. oder andere Arten meinte. Die Beschreibung, welche Linné 1737 zu Erica lieferte, ist nur nach Erica vulgaris L. = *Calluna vulgaris* Salisb. geliefert: „Perianthium foliolis erectis coloratis corolla longioribus persistentibus. Petalum quadrifidum“ etc. Die Arten mit langer Corolle und kurzlappigen Saum hatte Linné 1737 irrig zur pentameren Andromeda gestellt, wozu er Tournefort's Erica 373 fig. B, die tetramer ist, unrichtig citirt. Tournefort hat überhaupt Erica vulgaris nicht abgebildet und fig. 373 a, welche Linné 1737 zu seiner Erica citirt, passt gar nicht zu seiner Beschreibung. Haller hat erst 1742 die Linnéische Confusion betr. Andromeda und Erica geklärt und nannte die Gattung, welche wir heute Erica zu nennen pflegen, *Tetralix* „Rupp.“, welchen Namen Linné später auf *Erica Tetralix* übertrug. Haller war aber nicht der erste, der die zwei Gattungen unterschied: dies war Heister 1731, dessen Namen Ericodes Moehring 1736 aufnahm, sodass er für *Erica* auct. = *Tetralix* Haller zu gelten hat. Ludwig und Boehmer dagegen verwechselten die Namen und übertrugen *Ericodes* auf Erica Sieg. = L. 1737. Die einzige Art ist Erica vulgaris L. (*Calluna vulgaris* Sal.)

Ericodes Moehring (1736) hort. priv. 37 „Heister 1731 p. 20“ = *Tetralix* Hall. (1742) en. pl. helv. 418 „Rupp.“, Gleditsch 1749, Zinn 1757 = *Erica* Ludw. Mitte 1737, L. 1753 non Sieg. 1736 non Linné Anfang 1737. Heister hat zuerst die zwei Gattungen, die man früher unter Erica verwechselte, unterschieden und giebt in Cat. pl. hort. helmst. 1731 folgende Diagnose von Ericodes: Erica flore dolioli vel urceoli formi quae ob ingentem flores a praecedenti (= Erica vulgaris) qui quadrifidus est, differentiam rectius dici posset Ericoides ut Ericoides flore rubro sive purpureo. Der Unterschied: 4-spaltiger, den Kelch nicht überragender Corolle und krug- oder „fass“-förmiger, den Kelch weit überragender Corolle ist noch jetzt der wichtigste zwischen *Erica* auct. und *Calluna* Salisb.; doch haben vor Salisbury schon Heister, Ludwig, Haller diesen Unterschied gemacht, aber jeder hat andere Namen dafür verwendet, sodass nun die ersten nach 1735 aufgeführten, zugleich die ersten für diese Unterscheidung gegebenen Namen zu gelten haben, also Ericodes Möhring „Heister“ für *Erica* auct. und Erica Sieg., L. 1737 für *Calluna* Salisb.

Ericodes arboreum OK. (L.) Tenerifa, Palma etc.

E. scoparium OK. (L.) α normale. Frutex 1/2—2 m altus floribus flavido viridulis. Madeira.

β portosanctanum O.Ktze. Frutex robustus minimus 15—20 cm altus floribus apice fuscescentibus. Insel Porto Santo, 23 geogr. Meilen nordöstlich von Madeira, stellenweise auf Bergen häufig.

Gaultheria = Brossea.

[] **Hydragonum** Sieg. (1736) fl. petr. = *Cassandra* Don 1834 = *Chamaedaphne* Moench 1794 non Mitch. 1748 non Catesby* 1740. Siegesbeck citirt hierzu *Chamaedaphne* Buxb. Comm. ac. sc. petrop. I 241. Dies ist *Andromeda calyculata* L. = *Cassandra c.* Don = *Chamaedaphne c.* Moench = Hydragonum calyculatum OK., die einzige Art der Gattung.

Kalmia = Chamaedaphne.

Loiseleuria = Chamaecistus.

Macnabia = Nabia.

[] **Nabea** Lehm. 1831 (melius Nabia) = *Macnabia* Bth. 1839. Lehmann hatte bei Benennung das schottische Praedicat Mac weggelassen; durch Hinzufügen desselben seitens Bentham's ist aber ein neues Wort entstanden, welches nicht die Priorität hat. Die einzige Art ist: Nabia montana *Lehm.

Pernettya coriacea Klotzsch. Costarica: Irazu 3300 m.

[] **Pseva** Raf. (1809) Obs. ex Journ. Phys. 89 p. 261 (cfr. Pfeiff. nom. und DC. prod. VII 795) = *Chimophila* Pursch 1814. Rafinesque reclamirt im Jahre 1819 l. c. die Priorität für seine schon 1809 gegebene Benennung. Pseva, allerdings mit dem Zusatz: mais le nom de Pursh est meilleur et plus significatif. Das letztere Motiv ist jedoch nicht rechtswirkend und die älteste Benennung hat zu gelten. Die Arten sind: Pseva umbellata (L.) [Nutt.], Menziesii (R. Br.) [Spr.], maculata (L.) [Pursch], japonica [Miq.] OK. Die Citate in ( ) gelten für *Pyrola*, die in [ ] für *Chimophila*. Welche Art oder ob überhaupt eine Art von Rafinesque benannt ist, weiss ich nicht, da mir die betreffende älteste Quelle nicht zugänglich und 1819 keine Art benannt ist.

Rhododendron = Azalea.

Rhodothamnus = Adodendron.

Simocheilus = Thoracosperma.

[] **Thoracosperma** Kl. Linnaea IX 350 (1835) = *Simocheilus* Kl. (1838) Linnaea XII 236 mit vier Arten em. incl. *Pachycalyx* Kl. l. c. 230 mit vier Arten etc., sensu *Simocheilus* Bth. Bentham zog 10 Genera von Klotzsch unter *Simocheilus* zusammen; davon ist nur Thoracosperma von früherem Datum, die anderen 9 sind erst 1838 aufgestellt. *Simocheilus* müsste ausserdem, wenn alle gleichalterig wären, noch gegen den schon auf Seite 230 publicirten Namen *Pachycalyx* zurückstehen. Die Arten sind: Thoracosperma paniculata* Kl. (1835 = *Simocheilus obovatus* Bth. 1839). Folgende führt Bth. 1839 in DC. prod. VII unter *Simocheilus* auf: Thor. barbigera (Kl.), bicolor (Kl.), carnea (Kl.), depressa (*Blairia* Licht.), Ecklonia (Bth.), glabella (*Erica* Thbg.), glabra (*Erica* Thbg. = *Pachycalyx* Kl.), hirsuta (Bth.), hispida (Bth.). Klotzschiana (Bth.), multiflora (Kl.), oblonga (Bth.), patens (Bth.), pubescens (Kl.), quadrifida (Bth.), submutica (Bth.) OK.

Ferner unter *Syndesmánthus* 1839 l. c.: Thor. articulata [*Blairia* L.] (Kl.), ciliata (Bth.) [*Macrolinum* Kl.], glauca (Kl.), fasciculata (Kl.),

[*Blairia* Thbg.], paucifolia (Bth.), [*Blairia* Wendl.], scabra [*Blairia* W.] (Kl.), squarrosa (Bth.) Schliesslich unter *Codonanthemum* l. c. 1839 Thor. puberula (Kl.) [*Blairia* Kl.], discolor [*Anomalanthus d.* Kl.] (Bth.), tenuis (Bth.), parviflora [*Blairia* Kl.] (Bth.) OK. Ein Speciesname ist zu verändern: *Simocheilus hirsutus* Bth. = *Octogonia hirta* Kl. = Thor. hirta OK.

94. Monotropaceae.

[] **Monotropsis** Schweinitz 1817 in Elliot's sketsch I 478 = *Schweinitzia* Nutt. „Ell." 1818. Das vierte Heft von Elliot's sketsch of the botany of South Carolina, welches p. 466, aber nicht p. 512 enthielt (also mit Bogenschluss p. 480 oder 496, 512) erschien vor 10. Nov. 1827; cfr. Einleitung § 15 unter Elliot. Monotropsis ist aus Monotropa und opsis zusammengezogen und darf wegen Monotropa nicht verworfen werden, denn es handelt sich hier nicht bloss um ungleiche Auslautsilben; der Wortstamm ist vielmehr verändert. Die einzige Art ist Monotropsis odorata* Schweinitz = *Schweinitzia odorata* Ell.

[] **Pterosporopsis** Kell. = *Sarcodes* Torr. 1853 non (*um*) Lour.* 1790. *Sarcodes* und Sarcodum (ium) können nicht als ungleiche Wörter gelten. Die einzige Art ist *Sarcodes sanguinea* Torr. = Pterosporopsis sanguinea. Ich weiss nicht, ob Kellogg die Art so nannte, jedenfalls muss sie so heissen.

Sarcodes = Pterosporopsis.

Schweinitzia = Monotropsis.

95. Epacridaceae.

† Acrotriche = Styphelia.

[] **Allodape** Endl. (1839) gen. pl. 749 = *Lebetanthus* Endl. 1841. gen. pl. suppl. I Nr. 4283 pg. 1411. Der Name wurde nur wegen der Thiergattung Allodape verändert. BHgp. citiren Endl. g. pl. 749 irrig zu *Lebetanthus.* Die einzige Art ist *Allodape americana* Endl. = *Prionotis a.* Hk. = *Andromeda Myrsinites* Lam. = Allodape Myrsinites OK.

† Astroloma = Styphelia.

† Cyathodes = Styphelia.

[] **Cystanthe** R. Br. 1810 em. incl. *Richea* R. Br. 1810 non Lab.* 1809. Wegen Wiederherstellung von Richea Lab. sowohl, als weil Cystanthe mit einer Art in Brown's prod. fl. n. holl. 455 vor *Richea* mit auch bloss einer Art steht, muss Cystanthe gelten und damit auch: Cystanthe sprengeliodes R.Br., procera F. v. M., Milligani F. v. M., acerosa F. v. M. (*Pilitis a.* Lindl.) Die anderen Arten sind: Cystanthe Gunnii (Hk.f.), scoparia (Hk.f.), dracophylla (R.Br.), pandanifolia (Hk.f.) OK. Die Angabe 18 Arten bei BHgp. anstatt 8 ist ein Druckfehler.

[] **Decaspora** R.Br. (1810) prod. 548 mit zwei Arten em. incl. *Trochocarpa* R.Br. l. c. 548 mit einer Art + (nach F.v.M.) *Pentachondra* R.Br. l. c. 549 mit zwei Arten. Es muss also bei der Vereinigung Decaspora vorgezogen werden, sowohl wenn man wie BHgp. *Pentachondra* ausscheidet, als auch wenn man alle drei zusammenstellt. Die Arten sind: Decaspora disticha R.Br. [*Troch. d.* Spr.], D. thymifolia R.Br. [Spr.], involucrata F.v.M. (*Pentachondra* R.Br.) [F.v.M.], pumila F.v.M. (*Pent. p.* R.Br.) [F.v.M.], Clarkei F.v.M. [F.v.M.], Gunnii Hk.f. [F.v.M.], parviflora Stschgl. [Bth.] und D. laurina OK.

(*Troch. l.* R.Br.). Die Citate in [] beziehen sich auf nachträgliche Stellung des Namens zu *Trochocarpa.*

Lebetanthus = Allodape.

† Leucopogon = Styphelia.

Lissanthe = Styphelia.

† Melichrus = Styphelia.

† Monotoca = Styphelia.

† Pentachondra = Decaspora.

Richea = Cystanthe.

[] **Styphelia** Sol. in Forst. 1786, incl. *Perojoa* Cav. 1797 = *Peroa* Pers. 1805 = *Leucopogon* R.Br. 1810, & incl. *Ventenata* Cav. 1797 p. p. (1/2) = *Astroloma* R.Br. 1810, & incl. *Lissanthe* R.Br. 1810 non Lisianthius P.Br.* 1756 non *Lisianthus* Aubl. 1775 non *Lysanthe* Kn.&Sal. 1809, & incl. *Melachrus* R.Br. & *Cyathodes* Lab. & *Acrotriche* R.Br. & *Monotoca* R.Br.

Ferd. v. Mueller, der diese australischen Pflanzen lebend am besten studiren konnte und studirt hat, zieht vorstehende Gattungen zu Styphelia; ich folge ihm um so lieber, als andernfalls der grösste Theil der Arten mit anderen Generanamen versehen werden müsste und ich auf diese Weise die andere Benennung von etwa 150 Arten vermeide. R. Brown war ja recht willkürlich mit der Verwendung anderer Namen; wegen Lissanthe vergl. Einleitung am Schluss des Commentars zu § 66 und bei den Proteaceen; ich hätte ihr einen anderen Namen geben müssen, was durch die Vereinigung nicht nöthig ist. Die grosse Gruppe *Leucopogon* R. Br. mit 130 Arten hat zwei ältere Namen; für *Astroloma* müsste sonst *Ventenata* Cav. gelten, deren zwei Arten von Cavanilles von Brown in zwei künstliche Genera *Astroloma* und *Melichrus* untergebracht wurden, wobei er den Namen *Ventenata* nicht hätte total verwerfen dürfen. F. v. M. hat alle Arten schon unter Styphelia benannt.

Trochocarpa = Decaspora.

96. Diapensiaceae.

Anonymos Gronovius (1739) fl. virgin. 25, *seu Belvedere* = *Galax* L. 1753 p. p., auct. Linné hatte willkürlich den Namen, den er selbst citirt, bei Seite geschoben und die Pflanze mit *Viticella* Mitchell = Hydrophyllum appendiculatum Mchx. confundirt. Die Darstellung von Anonymos „Clayt." in Gronovius fl. virg, welche Flora Linné selbst in der Hauptsache bearbeitet hat, die aber von Gronovius herausgegeben und mit sehr wenigen Zusätzen, wovon Anonymos einer ist, versehen ward, ist zutreffend, wie schon Asa Gray syn. flora I 53 ausführte. Man könnte im Zweifel sein, ob der Name Anonymos zu verwerfen wäre; aber eine besondere Regel gegen dessen Anwendung ist mir nicht bekannt; ich wüsste auch keinen triftigen Grund, weshalb dieser Name, der später noch öfter aufgestellt wurde, nicht einmal gelten sollte. Mit Annahme dieses Namens fallen insbesondere die Walter'schen „Anonymos"-Homonyme, die geeignet sind, mehr Namensveränderungen herbeizuführen. Dann braucht auch Galaxia Thbg. nicht verändert zu werden. Die einzige Species ist Anonymus aphyllus OK. = *Galax aphylla* L. em.

Galax = Anonymus.

98. Plumbaginaceae.

Acantholimon = Armeriastrum.

Armeria = Statice.

[] **Armeriastrum** § Jaub. & Spach (1843 unter Statice als Subgenus bez. fragliches Genus!) = *Acantholimon* Boiss. 1846. Auch von BHgp. identificirt, die sonst zu Genera erhobene Sectionsnamen meist in correcter Weise aufnahmen; so wurde z. B. auch Isoloma § Bth. gegen andere vor Erhebung zum Genus inzwischen aufgestellte Gattungsnamen geltend gemacht. Uebrigens concurrirten Boissier und Jaubert & Spach über orientalische Pflanzen, wobei die Herstellung der vorzüglichen Tafeln in Jaubert & Spach's Werk denselben Zeitverlust und manchen Nachtheil in der Concurrenz brachten, wie ich schon bei Bearbeitung meiner Plantae orient. ross. fand. Es ist, wie z. B. auch bei der Palmenconcurrenz zwischen Blume und Martius, in manchen Fällen schwer zu entscheiden, wer die Priorität hat; aber der Specialfall Armeriastrum ist zweifellos; hier hat Boissier bei Erhebung zur Gattung nur willkürlich einen anderen Namen derselben Gruppe gegeben, was nach den internationalen botanischen Regeln also zu corrigiren ist. Boissier, der das Prioritätsprincip bei Artennamen extrem wahrte (mit seltenen Ausnahmen, z. B. in dieser Gattung vier Fälle gegen Jaubert & Spach) verletzte es bei Erhöhung von Gruppen; damit ist eigentlich jedes vorsichtigere Verfahren bei diagnostischer Behandlung der Gruppen perhorrescirt, denn vorsichtige Aufstellung niederer Gruppen wird dann bestraft. Bei der Uebertragung der Arten lege ich zunächst Bunge's Monographie von Acantholimon in Mém. Ac. Pet. 1872 zu Grunde; es sind folgende Artennamen zu ändern:

Acantholimon alatavicum Bge. 1872 = *A. Hohenackeri β subsessile* Trautv. 1862 = Armeriastrum subsessile OK.

A. Hohenackeri Boiss. 1846 = *Statice tenuifolia* (zuerst) & *Hohenackeri* & *aciphylla* Jaub. & Spach 1843 = A. tenuifolium OK.

A. roseum Boiss. 1846 = *Statice erinacea* & *pungens* Jaub. & Spach 1843 = A. erinaceum OK.

A. venustum Boiss. 1846 = *Statice v.* „Fenzl“ ex Boiss. = *St. dianthifolia* J. & Sp. 1843 = A. dianthifolium OK.

A. Scorpius Boiss. 1846 = *Statice ferox* (zuerst) & *Scorpius* J. & Sp. 1843 = A. ferox OK.

Die anderen Arten sind unverändert übertragen mit Autorcitaten für *Statice* in [] und für *Acantholimon* in (): Armeriastrum acerosum [W.] (Boiss.), acmostegium (Boiss. & Buhse), araxanum (Bge.), aristulatum (Bge.), armenum (Boiss.), aspadanum (Bge.), *assyriacum* (Boiss.), atropatanum (Bge.), auganum (Bge.), avenaceum (Bge.), *Balansae* [Boiss.] (Bge.), Bodeanum (Bge.), brachystachyum (Boiss.), bracteatum [Girard] (Boiss.), bromifolium (Boiss.), cabulicum (Boiss.), caesareum (Boiss.), Calvertii (Boiss.), caryophyllaceum ([Boiss.]), *cataonicum* (Bge.), cephalotes (Boiss.), curviflorum (Bge.), cymosum (Bge.), diapensiodes (Boiss.), distachyum (Boiss.), Echinus [L.] (Sibth.), fasciculare (Boiss.), festucaceum [J. & Sp.] (Boiss.), flexuosum (Boiss.), genistodes [J. & Sp.] (Boiss.), glumaceum [J. & Sp.] (Boiss.), Griffithianum (Boiss.), gulistanum (Bge.), *Hausknechtii* (Bge.), heratense (Bge.), horridum (Bge.), Huetii (Boiss.), *incomptum* (Boiss. & Buhse), Karelinii [Sczegl.] (Bge.), Kotschyi [J. & Sp.] (Boiss.), *kurdicum* (Bge.), latifolium (Boiss.), laxiflorum (Boiss.), lepturodes [J. & Sp.] (Boiss.), *leucacanthum* [J. & Sp.] (Boiss.), libanoticum (Boiss.), *Listoniae*

(Boiss.), longiflorum (Boiss.), lycaonicum (Boiss.), lycopodiodes [Gir.] (Boiss.), melananthum ([Boiss.]), oliganthum (Boiss.), *Olivieri* [J. & Sp.] (Boiss.), petraeum (Boiss.), *Pinardii* (Boiss.), polystachyum (Boiss.), pterostegium (Bge.), *puberulum* (Boiss.), quinquelobum (Bge.), restiaceum (Bge.), Ruprechtii (Bge.), sahendicum (Boiss. & Buhse), schahrudicum (Bge.), schirazianum (Boiss.), scirpinum (Bge.), senganense (Bge.), setiferum (Bge.), *splendidum* (Bge.), Stockii (Boiss.), subulatum (Boiss.), talagonicum (Boiss.), tartaricum (Boiss.), tenuiflorum (Boiss.), tomentellum ([Boiss.]), tragacanthium [J. & Sp.] (Boiss.), truncatum (Bge.), ulicinum [W.] (Boiss.), viscidulum (Boiss.), Wiedemannii (Bge.) OK.

In Boiss. fl. or. IV sind die vorstehend cursiv gedruckten Arten eingezogen, dagegen neu aufgestellt oder erneuert unter *Acantholimon*: Armeriastrum baltanense (Boiss. & Haussk.), brachyphyllum (Boiss.), eschkerense (Boiss. & Haussk.), Faustii (Trautv.), iconicum (Boiss. & Heldr.), Peroninii (Boiss.), scabrellum (Boiss. & Haussk.) OK.

[] **Dyerophytum** OK. = *Vogelia* Lam. non Med.* *Vogelia* Lam. ist, wie ich unter Vogelia Med. p. 37 nachwies, mindestens einige Monate später als letztere Gattung aufgestellt worden, und hat daher einen neuen Namen zu erhalten; ich widme sie dem jetzigen Director der Royal Kew Gardens William Turner Thiselton-Dyer, F. R. S., C. M. G. Die Arten sind: Dyerophytum africanum (*Vogelia afr.* Lam.), indicum (*V. ind.* Wight „Gibs.“), pendulum (*V. pend.* Balf. f.) OK.

Limoniastrum = Limoniodes.

Limoniodes (oides) Siegesb. (1738) suppl. II 24 = *Limoniastrum* Fabr. „Heist.“ en. hort helm. 1759 und 1763; Moench 1794. Siegesbeck giebt den Gattungsunterschied wie folgt an: differt a *Limonio* proprie dicto floribus irregularibus monopetalis, iisque non in umbellis ramosis sed in spicis longiori serie dispositis. Seine Art ist *Statice monopetala* L. = *Limoniastrum monopetalum* Boiss. = *Limoniastrum articulatum* Moench = Limoniodes monopetalum OK. Die andere Art ist *Limoniastrum Guyonianum* Boiss. „Durieu“ = Limoniodes Guyonianum OK.

Limonium Moehring (1736) hort. priv. 59; Siegesb. 1736, Ludwig 1737, Mill. 1737, Dill. 1738, Amman 1739, Wilson 1744, Blackwell, Trew, Haller, Kramer, Heister, Hill, Fabricius, Roloff, Boehmer etc., Adanson, Moench .... F. S. Gray, Dumortier = *Been* Schmiedel-Gesner (1751) fig. 158 (cfr. *Statice Behen*) = *Taxanthemum* Neck. 1790 = *Statice* W. 1809 (L. p. p.), non Siegesbeck 1736, Miller 1737, Haller, Kramer, Seguier, Sabbati, Tozzeti, Manetti, Ludwig, Boehmer, Fabricius, Adanson, Necker, Moench, Gaudin, Gray, Dumortier etc. Die unglückliche Vereinigung seitens Linné von *Limonium* Tourn. und *Statice* Tourn. wurde von den meisten Autoren, mit Ausnahme der unbedingten Anhänger Linnés, nicht gebilligt, und die Namen wurden im Tournefort'schen Sinne beibehalten. Da die erneuerte Trennung lange vor 1753 von vielen Autoren geschah, hat die Specieszahl von L. sp. pl. 1753 keinen Einfluss auf die Wahl des Gattungsnamens; ebensowenig kommt Limonia Burm. = L. nach Priorität in Betracht. Willdenow hat später, als er in Linné species pl. diese Trennung auch vornahm, die Sache verdreht: *Statice* auf Limonium Tourn. & auct. übertragen und für Statice Tourn. & auct. einen anderen Namen gewählt. Möhring führt nur eine Art auf, die Linné *Statice Limonium* nannte.

L. pectinatum OK. (*Statice p.* Ait.) *α* **Solandri** WB. Tenerifa: Risco Burgado.

γ **coerulea** Webb. Gran Canaria: Salto de Cabello.

L. puberulum OK. (WB.) Lanzerote: Risco de Famara.

Bereits richtig sind unter Limonium benannt: L. vulgare Mill. (= *Statice Limonium* L.), aureum Hill (L.), cordatum Mill. (L.), echiodes Mill. (L.), fruticosum Mill. (= *St. cylindrifolia* Forsk.), humile Mill. (= *St. bellidifolia* Gouan = *St. caspia* W.), oleifolium Mill. (= *St. virgata* W.), reticulatum Mill. (L. „Bocc."), sinuata Mill. (L.), tartaricum Mill. (L.). Alle diese Namen sind in Boissier's Monographie ausgelassen (cfr. DC. prod. XII); übersehen hat er sie kaum können, da sie bis auf den Namen von Hill in Steudel's Nomenclator stehen.

Folgende haben neue, bez. erneuerte Namen zu erhalten:

Statice descripta anonyma in BHgp. II 626 sub § 6 ex Peruvia = Limonium peruvianum OK.

St. chilensis Phil. Linnaea 33, 220 = *Plegorrhiza adstringens* W. c. syn. *Pl. Guaicuru Mol.* = L. Guaicuru OK.

St. corymbulosa Coss., Nym. non Boiss. 1848 = L. Cossonianum OK.

St. oxylepis Boiss. = *St. densiflora* Guss. = L. densiflorum OK.

St. densiflora Gir. (non Lim. d. OK.) = *St. Girardiana* Guss. = L. Girardianum OK.

St. collina Griseb. 1844 = *St. tartarica* β *trigonoides* Poir. 1817 = L. trigonodes OK.

St. Taxanthema R. & S. = *Taxanthema australis* R. Br. = L. australe OK.

St. bahusiensis Fries $\pm$ 1846 = *St. rariflora* Drejer 1813 = L. rariflorum OK.

Ferner mit (bis auf den Auslaut) unveränderten Speciesnamen von *Statice* übertragen: Limonium alutaceum (Stev.), anceps (Rgl.), arabicum (Jaub. & Spach), arborescens (Brouss.), articulatum (Lois.), axillare (Forsk.), Behen (Drejer), Besserianum (R. & S.), bicolor (Bge.), Billardieri (Girard), Bonduellii (Lestib.), Bourgeaui (Webb), brasiliense (Boiss.), brassicifolium (Webb), Brunneri (Webb), cabulicum (Boiss.), caesium (Gir.), callicomum (C. A. Mey.), cancellatum (Bernh.), carnosum (Boiss.), chrysocomum (Kar. & Kir.), Companyonis (Gren.), confusum (Godr. & Gren.), congestum (Led.), Corculum (Christ), corinthiacum (Boiss. & Heldr.), corymbulosum (Boiss.), cosyrense (Guss.), cumanum (Ten.), dalmaticum (Presl), decipiens (Led.), decumbens (DC.), delicatulum (Gir.), desertorum (Trautv.), dichotomum (Cav.), dictyocladum (Boiss.), diffusum (Pour.), Dodartii (Gir.), Dregeanum (Boiss.), Dubyi (Godr. & Gren.), Dufourii (Gir.), Durieui (Gir.), duriusculum (Gir.), effusum (Boiss.), elatum (Fisch.), emarginatum (W.), eximium (Schrenk), ferulaceum (L.), flexuosum (L.), Franchetii (Debeaux), fruticans (Webb), furfuraceum (Lag.), globulariaefolium (Desf.), globuliferum (Boiss. & Heldr.), Gmelinii (W.), Gougetianum (Gir.), graecum (Poir. 1817 = *St. rorida* S. & S. 1819), graminifolium (Ait.), Griffithii (Aitch. & Hemsl.), gummiferum (Durieu), Humboldtii (Bolle), japonicum (S. & S.), iconicum (Boiss.), incanum (L., Led.), insigne (Coss.), Jovibarba (Webb), Kaufmannianum (Rgl.), Kraussianum (Buching.), latifolium (Sm.), leptolobum (Rgl.), leptophyllum (Schrenk), leptostachyum (Boiss.), linifolium (L. f.), lobatum (L. f.), lychnidifolium (Gir.), macrophyllum (Brouss.), macropterum (Webb), macrorhabdon (Boiss.), macrorhizon (Led.), Meyeri (Boiss.), minutum (L.), minutiflorum (Guss.), mucronatum (L. f.), myrianthum (Schrenk), myosurodes (Rgl.), nudum (Boiss. & Buhse), obovatum (Led.), occiden-

tale (Lloyd), ochranthum (Kar. & Kir.), ocymifolium (Poir.), ornatum (Ball), otolepis (Schrenk), ovalifolium (Poir.), Owerinii (Boiss.), papillatum (Webb), pedicellatum (Wallr.), perfoliatum (C. A. Mey.), plumosum (Philippi), Preauxii (Webb), pruinosum (L.), psilocladon (Boiss.), pycnanthum (C. Koch), roseum (Sm.), rupicolum (Badarro), salicorniacea (F. v. M.), salsuginosum (Boiss.), Sartorii (Nyman) [Boiss.], scabrum (Thbg.), Schrenkianum (F. v. M.), sedodes (Rgl.), Semenowii (Rgl.), serbicum (Nyman) [Vis.], Sewerzowii (Herd.), Sibthorpianum (Guss.), Sieberi (Boiss.), sinense (Gir.), spathulatum (Desf.), speciosum (L.), spicatum (W.), Stocksii (Boiss.), suffruticosum (L.), Suwarowii (Rgl.), tenellum (Turcz.), Thouinii (Viv.), tomentellum (Boiss.), tuberculatum (Boiss.), tubiflorum (Delile), Wrightii (Hance) OK.

Plumbago scandens L. *α* normalis. Inflorescentia spicata longa laxa ± interrupta. St. Thomas.

β densiflora O.Ktze. Spica densa erecta. St. Thomas.

P. zeylanica L. Dekkan.

Statice W. = Limonium.

Statice Moehring (1736) hort. priv. 93; Siegesb. 1736; Ludw. 1737, Miller 1737, Kramer 1744, Wilson 1744, Haller 1745, Seguier 1745, Sabbati 1745, Tozzetti 1748, Fabricius 1759, Boehmer 1760, Adanson 1763 . . . Necker, Moench, Gray, Dumortier, Gaudin etc. „Tournef.“ [non Willd.] = *Polyanthemum* Med. 1798 = *Armeria* W. 1807 non L.* 1735. Die erneuerte Trennung von Statice „Tourn.“ von Limonium „Tourn.“, die Linné ungeschickt vereinigt hatte, ist nicht Willdenow's Verdienst; er spaltete wohl Statice Armeria L. in verschiedene Arten, verwechselte aber die Gattungsnamen von *Statice* und Limonium; denn Statice im engeren Sinne galt vorher stets und ausschliesslich nur für die eine Species Statice Armeria L., nicht für Limonium Tourn. & auct. Es müsste auch *Armeria* W. fallen, weil Medicus vorher dieser Gattung einen neuen Namen gegeben und schiesslich auch weil Armeria L. 1735 anstatt *Phlox* L. 1737 wieder zur Geltung kommt. Die Arten, welche Boissier bis über 50 erhöhte, sind nach BHgp. auf 6 — 7 zu reduciren; mir scheint die Zahl 6—7 noch zu hoch gegriffen und innerhalb der einzigen Art der Gattung Statice Armeria* L. nur Varietäten und extreme Formen, allenfalls einige Rassen unterscheidbar, von denen v. latifolia (W.) die breitesten Blätter hat und v. androsocea (Boiss.), die verzwergt ohne Pedunculus ist, am extremsten erscheinen; aber die Zwischenformen sind zu mannigfaltig. Die Blätter sind meist schmal einnervig, manchmal auch mehrnervig schmal bis ± breit (doch stets höchstens schmallanzettig). Bei den Verkümmerungsformen werden die linealen Blätter oft kürzer und entweder ± saftig z. B. v. alpina, welche der var. maritima nahesteht; so auf hohen Gebirgen oder im arktischen oder antarktischen Gebiete. Oder die Blätter werden fast fädlich ohne saftig zu sein. Wenn die fädlichen Blätter wieder länger werden, so ist dies var. pinifolia OK. (Brot.). Die Arten sind auf geringfügig wechselnde Behaarung, Blüthenfarbe (roth oder weiss!) conforme Blätter oder Heterophyllie (aber zwischen den zwei Extremen der Monophyllie: lineare einnervige und breite mehrvervige Blätter, bilden ausser schmäler mehrnervigen Blättern noch häufige heterophylle Formen, welche beide Sorten Blätter haben, Zwischenstufen), auf die geringe Variabilität der Bracteen und Bracteolen, auf Entwicklungsstadien: ob krautig perennirend oder halbholzig (die Pflanze blüht im ersten Jahre auf unverzweigtem Stengel, der sich später rhizomartig unterirdisch verzweigt, wobei unter günstigen Umständen diese

basalen ± verholzten Stengeltheile etwas länger werden und weniger gedrängt erscheinen), auf gedrängtere Blüthenköpfe mit subsessilen Blüthen oder lockere Blüthenköpfe basirt. Die Haupteintheilung in die „Subgenera“ *Macrocentron* und *Plagiobasis* ist ganz verfehlt; denn sie beruht nur darauf, ob die stets schief und abgegliedert inserirten Kelche einen kürzeren oder längeren basalen Kelchfortsatz haben. Es hängt dies hauptsächlich von der verschiedenen Entwickelung der Pflanzen an verschiedenen Standorten und in verschiedenen climatischen Regionen ab; je gedrungener die Blüthenköpfe sind, je weniger die Blüthen innerhalb des Blüthenkopfes gestielt sind, um so kürzer ist der Sporn, je grösser und lockerer die Blüthenköpfe sind, um so deutlicher entwickelt sich der Sporn, so dass er, obwohl stets klein, dann überhaupt mit dem blossen Auge erst sichtbar wird, während er sich sonst dem Blüthenstiel so eng anschmiegt, dass er in Zeichnungen und Beschreibungen meist übersehen worden ist. Es kommen aber auch bei Blüthen mit längeren Pedicellen kürzere spitze anliegende Sporen vor und solche Formen findet man bei „Arten“ der unnatürlichen § *Plagiobasis* nicht selten; die Angabe dafür basi oblique truncata trifft kaum zu. — Uebrigens hat Petri 1863 in seiner Inauguraldissertation: De genere Armeria die Willdenow-Boissier'sche Zersplitterung von Statice Armeria behandelt und vorläufig die deutschen „Arten“ zu einer einzigen vereinigt, wobei er diese in vier Subspecies plantaginea, elongata, maritima und alpina und diese weiter in noch elf Varietäten theilt.

Vogelia = Dyerophytum.

99. Primulaceae.

Anagallis arvensis L. Nordamerika.

† Androsace = Primula.

Apochoris = Lysis.

Dodecathion = Meadia.

† Dionysia = Primula.

† Douglasia = Primula.

Lysimachia cuspidata Bl. non Klatt. Java: Megamendon. *L. cuspidata* Klatt = L. Klattiana Hance ist eine ganz andere Pflanze.

L. javanica Bl. Turong, Anam.

L. ramosa Wall. Java: Dieng. Sikkim.

L. stricta Ait. U. St.: Hudsonflussthal.

var. **producta** A. Gray. U. St.: Erie.

[] **Lysis** § Baudo (1843) Ann. sc. nat. 2. sér. XX 349 (sectio *Bernardinae*, quae Lysimachia) = *Apochoris* Duby 1844. Die einzige Art ist *Lysimachia? pentapetala* Bge. = *Apochoris p.* Duby = Lysis pentapetala OK.

Meadia Catesby (1748) n. h. car. III 1 t. 1, Trew (1750—51) pl. Ehret. XII = *Dodecatheon* L. 1751. Linné veränderte willkürlich den Gattungsnamen, den Catesby gegeben und verwendete ihn als Speciesnamen. Der Appendix (= vol. III ex Linné) zu Catesby's Werk ist nach Pulteney II 222 erst 1748 erschienen nicht 1743 wie Steudel und Pfeiffer angaben, aber doch noch drei Jahre vor Linné's *Dodecatheon.* Meadea caroliniana OK. = *Dodecatheon Meadia* L. = *Dianthus carolinianus* Walt. BHgp. geben zwei bis drei Arten, Pax nimmt fünf an. Asa Gray vereinigte alle Arten. E. L. Greene in Pittonia I 210—214 und II 72—75 führt unter *Dodecatheon* noch auf:

Meadia Hendersonii, Clevelandii, Jeffreyi, patula, pauciflora, Cusickii, crenata (Greene) OK.

Naumburgia = Nummularia.

Nummularia Gron. (1739) fl. virg. 20 und 1762 p. 26 = *Steironema* Raf. (1820) incl. *Naumburgia* Moench (1802). Ab Lysimachia differt staminodiis cum petalis staminibusque alternantibus. *Steironema* wird von Asa Gray auf Grund der Staminodien abgeschieden, bei *Naumburgia*, die der Primulaceen-Monograph Pax ebenfalls trennt und in Engler & Prantl Pflanzenfam. IV (1) fig. 58[c] und fig. 59[b, c] diagrammatisch und analytisch abbildet, sind aber die Staminodien nur kürzer; sie sind basal mit der Basis der Filamente und der Corolle zu einem ringförmigen Wulst verwachsen, so dass die Staminodien wie Zähne zwischen den Corollensegmenten erscheinen, aber das Diagramm l. c. fig. 58[c] zeigt den richtigeren Sachverhalt. Was nun den Namen Nummularia betrifft, so war er ursprünglich bei Boerhaave, Rivinus u. A. synonym mit Lysimachia und Linné hat ihn auf eine besondere Art dieser Gattung übertragen; aber Gronovius, der sonst von Linné kaum abweicht (die 1. Auflage der fl. virg ist mit Linné gemeinschaftlich bearbeitet) und in der 2. Ausgabe 1762 nur sehr wenig neue Namen aufführt, hat ihn nach seinen Lysimachia-Arten auf eine neue Pflanze übertragen, die er *Nummularia aquatica Beccabungae foliis* ad genicula florens flore albicante tubulato, caule rubente succulento radice repente Clayt. beschreibt. Das ist *Lysimachia radicans* Hk. = *Steironema radicans* Asa Gray = Nummularia radicans OK.

Nummularia ciliata OK. (*Lys. c.* L.; *Steironema c.* Raf.). U. St.: Hudsonflussthal.

Die anderen Arten sind: Nummularia[1]) lanceolata (*Lys. l.* Walt. = *Steironema l.* A. Gray), longifolia (Raf. em. A. Gray), thyrsiflora (*Lys. th.* L. = *Naumburgia th.* Moench) OK.

Primula L. (1735) syst. I em. incl. *Androsace* L. + incl. *Douglasia* Ldl. 1827 = *Vitaliana* Sesler (1750) epist. 69 t. 10 fig. 1, + incl. *Dionysia* Fenzl + incl. *Stimpsonia* Wright. Zunächst sei *Androsace*: Primula behandelt; es steht in L. syst. I Primula vor *Androsace*, dagegen erst in Gen. pl. 1737 steht *Androsace* vor Primula. Im Jahre 1753 in sp. pl. I hat *Androsace* 6 Arten und Primula 7 Arten erhalten. Demnach hat Primula den unbedingten Vorzug und das einzige Bedenken, das Pax in Engler's Jahrbüchern 1888 S. 133—136, indem er darin Franchet folgte, gegen die Vereinigung dieser

---

[1]) **Biscogniauxia** OK. = *Nummularia* Tul. 1863 non Gron. 1762*. Infolge obiger Wiederherstellung von Nummularia Gron. muss die homonyme Pilzgattung einen neuen Namen erhalten. Sie ist sonst namenfrei und widme ich sie dem verdienten Monographen der Cucurbitaceen und Melastomaceen A. Cogniaux. Da es aber schon eine Cogniauxia giebt, setze ich das von Cogniaux selbst zuerst für solche Fälle angewendete Präfix Bis vor den Namen. Die Arten sind nach Saccardo Sylloge I 395 ... & IV. add. 56 ... übertragen: Biscogniauxia Nummularia (*Sphaeria N.* DC. = *N. Bulliardii* Tul.), repanda [Fr.] (Nits.), repandodes (Fuck.), succenturiata [Tod.] (Nits.), lutea [Alb. & Schw.] (Nits.), discreta [Schw.] (Tul.), dryophila (Tul.), gigas (Plow.), frustulosa [B. & C.] (Sacc.), Wrightii [B. & C.] (Sacc.), punctulata [B. & Rav.] (Sacc.), placentiformis [B. & C.] (Sacc.), suborbicularis [Welw. & Curr.] (Sacc.), tenuis (Pass.), regia [De Not.] (Sacc.), mediterranea [De Not.] (Sacc.), obularia [Fr.] (Sacc.), glycyrrhiza [B. & C.] (Sacc.), spondylina [Fr.] (Sacc.), constricta [Fr.] (Sacc.), Artemisiae [Schw.] (Sacc.), subaffixa [Schw.] (Sacc.), Clypeus [Schw.] (Cooke), Macula [Schw.] (Cooke), scutata (B. & C.), pezizodes (Ell. & Ev.), testudinea (Cooke), mauritanica (B. & C.), Baileyi (B. & Br.), australis (Cooke), hypophlaea (B. & Rav.), guaranitica (Speg.), rumpens (Cooke), discodea [Lev.] (Berl. & Sacc.) OK.

zwei Gattungen erhob, ist hinfällig. Dieses Bedenken besteht darin, dass dann der Name Primula fallen müsste, weil sowohl Tournefort als Linné den Namen *Androsace* vor Primula publicirt hätten. Dies ist z. Th. unrichtig, z. Th. nicht beweisend, dass *Androsace* vorgezogen werden müsste. Unrichtig 1. weil es Linné 1735 in umgekehrter Reihenfolge that, also Primula zuerst publicirte, 2. weil Tournefort ganz ausser Betracht zu lassen ist, nicht bloss weil er vorlinnéisch ist, also nach internationalen Nomenclaturregeln, denen ja auch Dr. Pax huldigt, nicht für die heutige Nomenclatur ausschlaggebend ist, sondern auch weil er eine Nomenclatur hatte, die sich mit den heutigen z. Th. nicht vereinigen lässt, z. B. anstatt Primula hatte er zwei Gattungen, die er *Auricula ursi* (1700) p. 120 t. 46 und *Primula veris* (1700) p. 124 t. 47 generisch bezeichnete; *ursi* und *veris* sind bei Tournefort in diesem Falle Componenten des Gattungsnamen, nicht etwa Speciesnamen. Streng genommen müssten die, welche mit Tournefort anfangen Auricula als p. 120 zuerst publicirt, für die erweiterte Gattung nehmen. Das Pax'sche Bedenken wäre auch deshalb nicht gerechtfertigt, weil Linné 1753 der Gattung Primula 7 Arten (bez. incl. elatior und officinalis, die er neben acaulis als Varietäten von P. veris beschrieb, 9 Arten benannte) und *Androsace* nur 6 Arten gab. Da nun die meisten Autoren, auch Linné, bei Zusammenziehung von solchen Gattungen, die gleichzeitig zuerst in einem und demselben Buche publicirt worden waren, demjenigen Gattungsnamen den Vorzug gaben, welcher die meisten Species besass, so ist dieser vorherrschende Gebrauch mangels definitiver Regel, die ich erst aufstellte, maassgebend, wobei es ganz gleichgültig ist, in welcher Reihenfolge die zwei betreffenden Gattungsnamen desselben Tages publicirt wurden. Nachdem nun Pax l. c. recht ausführliche und zwingende Beweise gebracht hatte, dass Primula und *Androsace* vereinigt werden müssten, umgeht er das Dilemma wegen der vermeintlichen Namensveränderung von Primula und hält die zwei Gattungen aufrecht, weil sie „im Separiren begriffen seien". Das ist aber nur eine Vermuthung und ein Wechsel auf die Zukunft, der vielleicht erst nach Jahrmillionen fällig wird, den ich deshalb als vorsichtiger Mann nicht in Zahlung nehmen kann, so gerne ich uns beiden wünschte, seine Fälligkeit zu erleben. Es bleibt also in der That nichts anderes übrig, als *Androsace* mit Primula zu vereinigen und das ist jetzt weniger bedenklich, da *Androsace* dreimal weniger Arten als Primula zählt.

Da die Länge oder Kürze der Corollenröhre infolge Uebergänge von Art zu Art keine generische Trennung zulässt und auch die Samenzahl der Kapseln keine definitive Grenze zu ziehen erlaubt, so muss man noch die nächsten und verschieden behandelten Gattungen: *Aretia* Hall. 1742 (welche von Duby in DC. prod. und ebenso von BHgp. zu *Androsace* gestellt wird), *Douglasia* Lindley (1827, welche nur eine armsamige Gruppe ist und übrigens in *Vitaliana* Sesler 1750 einen älteren Namen hat), *Dionysia* Fenzl (welche BHgp. nur durch manchmal etwas krumme Corollenröhre, die übrigens ziemlich lang ist, von *Douglasia*, Pax hingegen nur durch fehlende Schlundschuppen, ein bei Primula inconstantes Merkmal, unterscheiden) und *Stimpsonia* Wright (welche sich nur habituell durch lockere Beblätterung von manchen Gruppen der § Androsace unterscheidet, aber sonst innerhalb der Variabilität von Primula liegt, mit Primula wieder vereinigen, um eine besser begrenzte Gattung zu erhalten, die sich von Cortusa L. durch stumpfe Antheren (ohne spitzen Connectivfortsatz) und isolirt inserirte Stamina (nicht mit basal verbreiterten ringförmig subconnaten) Filamenten auszeichnet.

P. prolifera Wall. (*P. imperialis* Jungh.) Java: Gede.

Vor der Uebertragung der Artennamen sind zu ändern:
Androsace rotundifolia Hardw. [non Primula r. Wall.] = *A. parviflora* DC. „Jacq.“ = Primula parviflora OK.
A. geraniifolia Watt, non Primula ger. Hk. = Pr. Paxiana OK.
A. villosa L., [non Pr. v. Jacq.] = *A. odoratissima* Schreb. = Pr. odoratissima OK.
A. muscoidea Duby non Primula m. Hk. = Pr. Dubyana OK.
A. cordifolia Wall. non Primula c. Pax. = Pr. Wallichiana OK.
A. elongata L. [non Pr. e. Watt] = *A. nana* Horn. = Pr. nana OK.
A. obtusifolia Vill. [non Pr. o. Royle] = *A. aretiodes* Heer = Pr. aretiodes OK.
A. alpina Lam. [non Pr. alpina Schleich.] = *Aretia alpina* L. = *Andr. Aretia* Vill. α & β = Pr. Aretia OK.
Douglasia arctica Hk. [non Pr. a. OK.] = *Andr. linearis* Grah. = Pr. linearis OK.
Dougl. nivalis Ldl. [non Pr. n. Pall.] = Pr. Douglasii OK.
Aretia bryoides DC. = *Ar. helvetica* L. = Pr. helvetica OK.
Ar. ciliata Lois. = *Andr. c.* DC. non Pr. c. Moretti = Pr. Decandollii OK.
Ar. pubescens Lois. = *Andr. p.* DC. [non Pr. p. Jacq.] = *Ar. hirtella* Duf. = Pr. hirtella OK.
Ar. argentea Lois. 1806 = *Andr. imbricata* Lam. 1791 = Pr. imbricata OK.
Dionysia Aucheri Boiss. (Duby) [non Pr. Aucheri J. & Sp.] = *D. odora* Fenzl = Pr. odora OK.
Dion. cespitosa Boiss. = *Macrosiphonia c.* Duby [non Pr. c. OK.] = Pr. Macrosiphonia OK.

Bereits richtig benannt ist: Primula lactea Lam. (*Androsace l.* L.), Pr. Vitaliana L. (*Aretia V.* L. = *Douglasia V.* Hk.), Pr. aretiodes Lehm. (*Dionysia a.* Boiss.). Mit unveränderten Speciesnamen sind übertragen, wobei blosse Autorcitate in () für *Androsace* gelten: Primula Aizoon (Duby), albana (Stev.), altaica (C. Koch), arctica (Cham.), armeniaca (Duby), brevis [*Aretia* Heg. Heer], bryodes [*Dionysia* Boiss.], caespitosa (Lehm.), carnea (L.), chamaedryodes [*Stimpsonia* Wright], chamaejasme (W.), crispidens [*Stimpsonia* Hance], curviflora [*Dionysia* Bge.], cylindrica (DC.), diapensiaefolia [*Dionysia* Boiss.], drabifolia [*Dionysia* Bge.], erecta (Maxcz.), filiformis (Retz), Friesii (Trautv.), globifera (Duby), Gmelini (Gaertn.), Hausmannii (Leyb.), hedreantha (Gris.), × Heerii (Rchb. f.), Hookeriana (Klatt), Kotschyi [*Dionysia* Bge.], lactiflora (Pall., Fisch.), lanuginosa (Wall.), Lehmannii (Wall.), longifolia (Turcz.), macrantha (Boiss. & Huet.), maxima (L.), Michauxii [Duby = *Dionysia* Boiss.], microphylla (Hk. f.), montana [*Douglasia* Gray], multiscapa (Duby), occidentalis (Pursch), ochotensis (R. & S., „W.“), patens (C. Wright), pyrenaica (Lam.), sarmentosa (Wall.), saxifragifolia (Bge.), Selago (Hk. f. & Th.), sempervivodes (Jacqem.), septentrionalis (L.), tapete (Maxcz.), tapetodes [*Dionysia* Bge.], triflora (Adams), Wiedemannii (Boiss.), Wulfenia [Sieb.] (Koch) OK.

Samolus Valerandi L. var. succulentus O.Ktze. Folia crassa in rosulis densis numerosissima. San Jorge, Nordküste an Strandklippen auf Madeira. Ich fand Rosetten bis zu etwa 100 Blättern. An diesen steilen Strandklippen in feuchtwarmer Zone sind auch die succulenten perennirenden Varietäten von Calendula und Plantago Coronopus zu finden.

Steironema = Nummularia.

† Stimpsonia = Primula.

100. Myrsinaceae.

Aegiceras = Umbraculum.

Ardisia = Tinus.

Clavija = Theophrasta L.

Cybianthes = Peckia.

Embelia = Ribesiodes.

Maesa lanceolata Forsk. *α* paniculata OK. (Wall.) var. 1 Chisia OK. (Don) Sikkim 1300 m.

α var. 2 indica OK. (Roxb.) Java: Wilis 1600 m.

α var. 3 subintegrifolia OKtze. Anam: Turong.

α var. 4 ramentacea OK. (Roxb.) Java: Tjemas; Singapur.

α var. 5 **pyrifolia** Clarke (Miq.) Canton. Turong.

β brachythyrsa O.Ktze. var. 6 **latifolia** Hk.f.&Th. (Bl.) Java: Tjiemas.

β var. 7 Blumei OK. (Bl.) Java: Bromo.

M. macrophylla Wall. Sikkim 1200 m.

M. mollissima Bl. Java: Wilis 700 m.

M. sinensis DC. Hongkong. Behaarte Varietät von M. lanceolata?

Die Unterschiede, welche A.DC. prod. und Nachfolger bezüglich der Inflorescenzlänge zur Artenbegründung benutzen, sind ganz unhaltbar, wie denn auch Clarke in Fl. brit. India zu M. indica Formen mit kurzen Inflorescenzen zieht, wobei er aber, ebenso wie A. DC., Scheffer u. A. übersehen hat, dass die submasculinen Inflorescenzen fast stets doppelt so gross sind als die der weiblich functionirenden Pflanzen. M. paniculata Wall. ist eigentlich nur eine submasculine, fast stets sterile Form; doch habe ich diesen Namen auf die Varietäten mit reicheren laxen Inflorescenzen übertragen, deren weibliche Inflorescenzen in der Regel etwa so lang als die männlichen der kurzstraussblüthigen Varietäten sind. Ebensowenig wie dieses Merkmal lässt sich die Serratur der Blätter zu specifischen Unterschieden benutzen, denn die Mittelform bei M. lanceolata (= M. indica sensu latiora) mit angedeutet gezähnten (sinuato denticulata) Blättern sind fast häufiger als die extremen Varietäten mit grobgesägten und ganzrandigen Blättern. Ob die Behaarung allein als Art-Unterschied gelten kann, möchte ich mit Oliver Fl. trop. Afr. bezweifeln. Wie schon Bth. fl. Hongk. angiebt, differiren die ♀ Blüthen in Bezug auf Blüthenstiele, Kelche und Corolle von den ♂ Blüthen; solche Merkmale sind aber vielfach zur Artunterscheidung benutzt worden, sodass dieses Genus einer gründlichen Revision bedarf, zumal auch die Eintheilung der Arten bei A. DC. nach Florengebieten unhaltbar ist. Dabei würde das Verhältniss der Beerenausbildung zum Geschlecht dieser z. Th. polygamen Pflanzen zu erforschen sein; die ♂ (d. h. submasculinen, männlich functionirenden) Inflorescenzen setzen manchmal wenige kleine fast trockene Beeren mit reifen Samen an, manchmal finden sich aber bei indica reichlich solch kleine Beeren und manchmal grössere saftigere. Bentham in fl. Hongk. basirt darauf Unterschiede zwischen indica und montana, die aber Clarke vereingt; auch fand ich mittelgrosse Beeren. Ich unterscheide bei Maesa lanceolata folgende von mir gesammelte kahle Varietäten (deren Clarke l. c. noch einige andere angiebt):

Infl. ♂ summae vel omnes folia superantes; infl. ♀ ± duplo breviores (Wall.) *α* paniculata OK.

Folia lanceolata angusta (1 : ± 5) serrata (Don) 1. Chisia OK.

Folia ovata longe acuminata (1 : $2^1/_2$—4)
Folia serrata . . . . . (Roxb.) 2. indica OK.
Folia sinuata denticulata (= subglandulose remote dentata) 3. subintegrifolia O.Ktze.
Folia integerrima . . . . . (Roxb.) 4. ramentacea OK.
Folia obovata vel elliptica acuta vel breviter acuminata (1 : ± 2). [Folia inferiora vel ramorum sterilium interdum subcordata.] Folia sinuato denticulata . . . . . (Miq.) 5. pyrifolia Clarke
Infl. ♂ folio breviores; infl. ♀ duplo minores 1—3 cm longae β brachythyrsa O.Ktze.
Folia majora, —15 cm longa, lata (1 : ± 2) sinuato denticulata (Bl.) 6. latifolia Hk.f. & Th.
Folia minora —6 cm longa late lanceolata (1 : ± $2^1/_2$) dentata (DC.) 7. Blumei OK.

Myrsine capitellata Wall. var. **avenis** Clarke (Bl.). Java: Gede 3000 m. Diese kleinstblättrige Form mit 2—4 cm langen Blättern ist ein nur 5—8 m hoher Baum wie die anderen Varietäten.

var. **lanceolata** Clarke. Cochinchina. Blätter 4—10 cm lang.

var. macrophylla O.Ktze. Blätter 10—20 cm lang. Sikkim 2200 m.

M. excelsa Link (Ait.). Tenerifa: Buenavista.

M. guianensis OK. (*Rapanea g.* Aubl. 1775 = *M. floribunda* R.Br. = *Samara fl.* W. 1798). Trinidad.

M. semiserrata Wall. var. **subsessiliflora** Wall. Flores subsessiles. Sikkim 2000 m. Die seltenere var. longipedicellata O.Ktze. hat bis 2 cm lange Blüthenstiele.

[] **Peckia** Vell. (1825) descr. fl. flum. [Copie p. 50] = *Cybianthus* Mart. 1829. BHgp. identificiren die beiden Genera, geben aber *Cybianthus* unrichtig den Vorzug. Vellozo hatte zwei Arten: P. verticillata* Vell. I t. 134 ist *Cybianthus cuneifolius* DC.f. und P. megaphylla* Vell. I 135 ist *Cyb. multicostatus* Miq. (vel sp. prox.). Vellozo benannte die Gattung Peckia nach einem Botaniker Namens D. Peck; dagegen ist Pekea Aubl. von einem guianischen Volkswort für die „Peka"-Nüsse abgeleitet; beide ähnliche Wörter sind also wohl zu unterscheiden. — Die anderen Arten sind:
Cybianthus myrianthos Miq. = *Weigeltia m.* DC. 1834 = *Salvadora surinamensis* Spr. 1828 = Peckia surinamensis OK.
Cybianthus philippinensis Hk.f., BHgp. = *Badula cybianthoides* DC.f. 1844 = Peckia cybianthodes OK.
und ohne Veränderung der Speciesnamen von *Cybianthus* übertragen: Peckia angustifolia (DC.f.), Boissieri (DC.f.), coriacea (Mart.), cuspidata (Miq.), densicoma (Miq.), densiflora (Miq.), detergens (Mart.), fusca (Mart.), glabra (DC.f.), guianensis (Miq.), longifolia (Miq.), macrophylla (Miq.), meridensis (Miq.), microbotrys (DC.f.), nitida (Miq.), obovata (Mart. & Miq.), penduliflora (Mart.), peruviana [DC.] (Miq.), Prieurii (DC.f.), subspicata (Bth.) OK.

[] **Petesiodes** (oides) Jacq. (1763) stirp. am. 17 = *Wallenia* Sw. 1788. Die Verwerfung des Namens wegen der Endung oides ist regelwidrig. Petesiodes laurifolium* Jacq. ist *Wallenia laurifolia* Sw. Die anderen Arten sind: Petesiodes nemoralis (Mart.), clusiaefolium (Gris.), venosum (Gris.) OK.

† **Pimelandra = Tinus.**

Ribesiodes (oides) L. (1747) fl. zeyl. Nr. 403 in Pentandria c. syn. *Ghaesaembilla* und *Aembilla* Herm. = *Ghesaembilla* Ad. (1763) II 449 = *Embelia* Burm. fil. 1768; em. incl. der tetrameren Form *Samara* L. 1771 [= *Grossularia* Burm. 1737 p. p. genus vitiosum incl. Euphorbiacea: Antidesmia] = *Cornus* Burm. 1737 (genus vitiosum), L. 1747 Nr. 469 non 1735*. Burmann fil. fl. zeyl. 62 citirt zu *Embelia Ribes* Burm. 1768 selbst Ribesiodes L., das dieser unter klarer Trennung der zwei verschiedenen *Aembilla*, bez. *Ghaesaembilla* Herm. beschrieben, und veränderte offenbar als Schüler Linné's nur den Namen, weil er auf oides auslautete. Linné hatte solche Namen verpönt, aber in der Flora zeylanica 1747 unter den ihm obscur erscheinenden Pflanzen, deren es viele indess gar nicht mehr sind, solche von ihm verpönte Namen übermüthig selbst geschaffen. Da nun jetzt die Namen auf oides bez. odes zulässig sind, muss Ribesiodes L. erneuert werden; *Embelia Ribes* Burm. wird also Ribesiodes Ribes OK.; der Name ist nicht nach meinem Geschmack; ich muss ihn aber so geben. Linné schwieg sich später über die Namen Ribesiodes und *Embelia* aus und hat auch die Art unterdrückt. — Pfeiffer, den Durand index copirt, citirt hierzu noch *Rhamnicastrum* L. 1747 Nr. 410 = *Aembilla* Ad., aber dieses = Scolopia Schreb., ist polyandrisch und daher auszuschliessen. *Embelia* 1768 müsste auch wegen *Ghesaembilla* Ad. 1763 fallen.

R. obovatum OK. (*Samara o.* Bth.) Hongkong.

R. Ribes OK. (*Embelia Ribes* Burm.) Sikkim 2200 m.

R. scandens OK. (*Ardisia sc.* Bl. = *E. javanica* Miq.) Java: Megamendon.

Die anderen Arten sind zu übertragen, wobei ich für *Embelia* giltige Autorcitate in (), andere in [] setze: Ribesiodes adnatum (Clarke „Bedd."), amentaceum (Clarke), angustifolium (DC. f.), arboreum [Thou.], (DC. f.), australianum [F. v. M.] (BHgp.), canescens (Wall.), clusiaefolium (Miq.), concinnum (Bkr.), coriaceum (Wall.), dasythyrsum (Miq.), floribundum (Wall.), Gamblei (Clarke „Kurz"), garciniaefolium (Miq. em. Scheff.), Gardnerianum (Wight), Jussieui (DC. f.), Lampani (Scheff.), longifolium (Hemsl.), lucidum (Wall.), macrophyllum (Scheff. „Bl."), madagascariense (DC.f.), micranthum (DC.f.), Myrtillus (S.Kurz), Nasughia (Don), nervosum (DC. f.), nummulariaefolium (Bkr.), nutans (Wall.), oblongatum (Miq.), oblongifolium (Hemsl.), ovatum (Scheff.), pacificum (Hillebr.), parviflorum (Wall.), pergamenaceum [Bl.] (DC. f.), philippense (DC. f.), racemosum (Hassk.), robustum (Roxb.), sarmentosum (Bkr.), sessiliflorum (Miq.), singalense (Scheff.), vestitum (Roxb.), villosum (Bkr. non Wall.), viridiflorum [Bl.] (Scheff.) OK.

[] **Theophrasta** L. 1737 = *Clavija* R. & P. (melius *Clavijoa*) 1794, em. incl. *Theophrasta* Lindl. 1821. BHgp. begrenzen die zwei Gattungen: Corolla cylindracea breviter 5-loba, staminodia basi corollae affixa für *Theophrasta* Lindl. „Juss." und Corolla subrotata profunde bifida, staminodia tubo corollae affixa für *Clavija* R. & P. Radlkofer (cfr. Sitzungsberichte der bayer. Acad. 1889, math. phys. Cl. 248 bez. 221—281) giebt diese Unterschiede auf; wie mir scheint deshalb mit Recht, weil es bezüglich der Corollenform Mittelstufen giebt. Schon Linné, indem er auf *Eresia* Plumier (1703) gen. 8 t. 25 [und in Burm. 1757 t. 126] basirt, giebt die Corolle als campanulat semiquinquefid an und wenn auch subrotate Corollen bei *Clavija* vorkommen, so finden sich doch auch subcampanulate grossblüthige *Clavija*-Arten mit ± aufrechten Zipfeln, die in der That semiquinquefid sind. Besonders auffallend ist dies bei einem Exemplar in Kew Nr. 1962 = 7181 Kalbreyer aus New Granada mit über 1 cm grosser und fast ebenso breiter, also kurzglockiger Corolle, die aber

mit ihrer Röhre den Kelch weit überragt; die Staminodien stehen nahe den Buchten der Corolle; die Blätter sind sehr gross lanzettig, fast ganzrandig, entfernt gezähnelt, nicht spinulos, reticulat, kahl; die Trauben sind locker, kahl; es sei diese durch ihre Corolle characteristische Art Th. Kalbreyeri genannt; sie bietet eine Mittelstufe zwischen Radlkofer's Gruppen: A. Corolla patellari campanulata parva vix 1 cm longa tubo calycem aequante — die Arten dieser Gruppe haben Corolla semiquinquefida — und B. Corolla tubulosa campanulata elongata 1—2 cm et ultra longa tubo calyce duplo triplo longiore, zu welcher Gruppe B. Theophrasta Jussieui Lindl. bez. Th. densiflora Dcne. gehört, welche Corolla quinqueloba mit höchstens 1/4 eingeschnittenen Corollenzipfel hat, während Th. Kalbbreyeri O.Ktze. Corolla late campanulata 1/3 quinquefida tubo calyce duplo triplo longiore hat. Die Blüthen der wilden Exemplare von Th. Jussieui sind übrigens nur 1 cm lang. Wenn man Theophrasta Lindl. „Juss." auf Grund der kurzen freien Stamina und ihren gleichhoch stehenden Staminodien, deren Filamente mit der Corolle verwachsen sind, aufrecht erhalten wollte, so müsste diese einen anderen Namen erhalten, weil *Clavija* in Theophrasta L. zu ändern ist! Nun versucht Radlkofer eine andere Gattungsumgrenzung, indem er eine geringe anatomische Differenz, nämlich dickwandigere Sklerenchymfasern und ausserdem die wenig vorstehenden Connective der Antheren geltend macht. Indess das sind doch kaum specifische Merkmale und die Erheblichkeit dieses anatomischen Merkmales als Gattungsunterschied wird von Radlkofer l. c. p. 240 selbst dahin gestellt; die Connectivfortsätze sollen liguliform, bez. hornförmig sein, sind aber sehr klein, also zu Unterschieden kaum geeignet. — Die Arten sind: Theophrasta americana L., Jussieui Lindl., densiflora Dcne., longifolia Jacq., (1790 = *Clavija ornata* Don 1831), macrophylla R. & S. „Lk.", pungens R. & S. „W." (em. = *Clavija p.* Dcne.), latifolia R. & S. „W.", integrifolia Miq. „Pohl", nobilis Linden 1874 (*Clavija clavata* Dcne. 1876), Hookeri Linden (DC.), antioquensis Linden, Rodekiana Linden (Lind. & Andr.). Ferner sind zu übertragen, wobei ich die Autorcitate für *Clavija*-Homonyme in () setze: Theophrasta macrocarpa (R. & P.), spathulata (R. & P.), pendula (R. & P.), undulata (Don), laurifolia (Desf.), caloneura (Mart. & Miq.), sparsifolia (Miq.), Riedeliana (Rgl.), Biborrana (Oerst.), fulgens (Hk. f.), grandis (Dcne.) OK. und *Clavija longifolia* R. & P. 1798 non Theophrasta longifolia Jacq. 1790 = Theophrasta Ruiziana OK.

Tinus Burm. (1737) zeyl. 222 t. 103 [non *Tinus* L. 1735 quae nunc Viburnum Tinus L. 153; non *Tinus* L. 1759 quae nunc Clethra L. 1735] = *Badulam* L. (1747) fl. zeyl. p. 231 = *Badula* Juss. 1789 = *Icacorea* Aubl. 1775 = *Bladhia* Thbg. 1781 = *Anguillaria* Gaertn. 1788 = *Ardisia* Sw. 1788; em. incl. *Pimelandra* DC.f. Wegen Einziehung von *Pimelandra* vergl. T. simplex O.Ktze. Der Name Tinus ist auf sehr verschiedene Gattungen übertragen worden: Zuerst 1735 in Syst. I (auch 1738 in hort. Cliff.) für Viburnum Tinus angewendet, dann von Burmann 1737 für eine ausführlich beschriebene und gut abgebildete Art dieser Gattung: *Ardisia Moonii* Clarke = Tinus Moonii OK. (Vahl zog t. 103 zu seiner *Ardisia humulis*). Es hat also Tinus Burm. für diese Gattung nun zu gelten. Der Name *Ardisia* kann auf keinen Fall bestehen bleiben, da er mehrere ältere Synonyme hat, von denen BHgp. auch zwei citiren, ohne sie zu bevorzugen. Linné schwieg sich über die Pflanze völlig aus, nachdem er sie 1747 fl. zeyl. in jeder Weise ungerechtfertigt zu den Barbarae annihilatae unter dem Burmann'schen Synonym aufgeführt hatte; 1742 hatte Linné seine erste *Tinus* eingezogen und 1747 die Beschreibung und Abbildung von Burmann wohl citirt, aber nicht benutzt.

Die Autorcitate in [] bei den folgenden Arten beziehen sich auf *Ardisia*, die in () auf ältere Synonyme.

Tinus crispa OK. [DC.] (Thbg. 1784). Hongkong. In der Flora brit. Ind. wird der Name *A. crenata* Roxb. 1824 vorgezogen.

var. macrocarpa OK. [Wall.] Fructus duplo majores. Sikkim. Der angebliche andere Unterschied, den Clarke in Fl. brit. Ind. III 524 für *A. macrocarpa* hervorhebt, beruht auf Irrthum, denn die seitlichen Inflorescenzen sind fast stets etwas beblättert, bez. subsessil.

T. diengensis O.Ktze. n. sp. Frutex 3—4 m altus glaberrimus. Folia late lanceolata (1 : $2^1/_2$) — 15 cm longa coriacea integerrima. Racemi axillares aphylli ebracteosi 10—20-flori laxi — 12 cm longi. Pedicelli — 2 cm longi incurvati. Calycis lobi acutiusculi. Flores albi. Java: Dieng 2500 m. Nur mit Tinus attenuata OK. = *A. attenuata* Wall. 2286 = *A. oxyphylla* Wall. 2291 näher verwandt, aber durch breitere dickere Blätter, lange lockere Trauben mit eingebogenen Blüthenstielen verschieden. Die verwandte *A. polycephala* Wall. = Tinus polycephala OK. unterscheidet sich ausserdem durch grosse Bracteen.

T. glanduloso-marginata OK. [Oerst.] Costarica: Irazu 3000 m.

T. humilis OK. [Vahl] var. obovata OK. [sp. Bl., syn. Clarke]. Folia obovata obtusa coriacea. Java: Plabuan. Die vorderindischen Exemplare haben meist nicht so dicke graugrüne Blätter. Die schmalblättrige Form mit dicken Blättern ist var. salicifolia OK. [sp. A. DC.].

T. japonica OK. [Bl.] (Thbg.) Japan: Ishu.

T. javanica OK. [A. DC.] Java: Gede 3000 m, Dieng 2500 m. Die Pflanze ändert blühend von 1—10 m hoch.

T. lanceolata OK. [Roxb.] Java: Njalindung.

T. (§ Pimelandra) simplex O.Ktze n. sp. Racemi simplices solitarii brevi-(1 cm)pedunculati multi-(—60)flori confertissimi subumbellati demum praelongati sed vix pollicares rhachide demum incrassato pulvinis prominulis ceterum ut in *A. fuliginosa* Bl. = *Pimelandra f.* BHgp. = Tinus fuliginosus OK. Java: Njalindung 700 m. Ein bis 5 m hoher Strauch mit fleischrothen Blüthen; die 5 Sepala sind valvat, die Petala imbricat, die Antheren ruhen auf sehr kurzen breiten Filamenten. Ich war geneigt, anfangs diese Form nur für eine Varietät von *A. fuliginosa* zu halten, aber die Inflorescenzen, die übrigens bei *Ardisia* characteristisch für die Arten sind, sind total verschieden, denn *A. ful.* hat eine Rispe mit armblüthigen, fast doldigen Zweigen (von Blume etc. unrichtig als Traube bezeichnet), deren Rhachis sich zur Fruchtzeit weder verdickt noch verlängert. Meine Exemplare zeigen 8 gleiche Inflorescenzen; es kann sich also nicht etwa um eine Abnormität handeln. Die Trennung von *Pimelandra* und *Ardisia* ist ganz unnatürlich, da weder die Kelchbehaarung (vergl. z. B. A. villosa) noch die Inflorescenz (vergl. auch Clarke in Fl. brit. Ind. III 530) einen Unterschied bietet; Pax in Engler & Prantl Pfl. fam. zieht *Pimelandra* auch ein.

A. villosa Roxb. Java, von verschiedenen Standorten.

[] **Umbraculum** Rumpf (1743) III 124 t. 82 = *Aegiceras* Gaertn. 1788 em. auct. Von allen Autoren (cfr. Hasskarl's Schlüssel z. Herb. amb. 58) nur mit *Aegiceras* identificirt, speciell mit *Aegiceras minus* Gaertn. em. auct., welches bei Gaertner mit einer anderen Pflanze, Connarus ? confundirt ist, während Umbraculum Rumpf zweifellos nur die einzige Art der Gattung und = U. corniculatum OK. = *Rhizophora corn.* L. = *Aegiceras majus* Gaertn. = *Ae. minus* Gaertn. p. p. ist.

Wallenia = Petesiodes.

101. Sapotaceae.

Achras Sapota L. cult. Java.

Bassia = Vidoricum.

[] **Binectaria** Forsk. (1775) = *Imbricaria* Juss. 1789. DC. f. im prod. VIII und BHgp. citiren Binectaria, geben diesem Namen aber nicht den gebührenden Altersvorzug. DC. schrieb: Nomen Binectaria antiquius sed reformandum propter absentium nectarii. Es handelt sich bloss um verschiedene Deutung der Blüthenkreise; Forskal beschrieb die Pflanze und den Blüthenbau genau und ausführlich. Die äusseren vier Kelchblätter nannte er Calyx, die inneren vier etwas abweichenden, Petala, die zwei Corollenkreise Nectarium corolliforme duplex. Man muss sich diese Deutung merken, da man den Namen Binectaria deshalb nicht verwerfen darf. Er gab dieser Culturpflanze, von der er nur einen Baum gesehen, keine Speciesnamen; es betrifft Binectaria borbonica OK. = *Imbricaria b.* Gm. 1791 = *Imbr. maxima* Poir. 1797. Die anderen Arten sind Binectaria fragrans (*Imbr. fr.* Bkr.), media (Bkr. „Bojer"), petiolaris (DC. f.) OK.

Bumelia = Lyciodes.

Imbricaria = Binectaria.

Kauken(ia) Burm. (1737) thes. zeyl. 133 c. syn. Breyne Cent. I p. 20, Herm. Mus. zeyl. 33, *Elengi* hort. mal. I 34 t. 20 und Pluk. Alm. 203, Ray III 665 etc. = *Mimusops* L. (1747) mit denselben Synonymen und den zwei Arten, die er später *Mimusops Elengi* und *Kauki* nannte; er machte also die älteren Namen zu Speciesnamen und setzte einen neuen Genusnamen vor, als er zu den altbekannten Pflanzen eine neue Beschreibung lieferte. Ich latinisirte das Wort durch Anfügung von ia.

Kaukenia Elengi OK. (*Mim. E.* L.) cult. Java. Singapur.

K. hexandra OK. (*Mim. h.* Roxb.) cult. Delhi. Die anderen Arten sind: Kaukenia acuminata (Bl.), caffra (E. Mey.), cuneifolia (Bkr.), dissecta (R. Br.), elata (Allem.), Erythroxylon (DC. f. „Bojer"), floribunda (Mart.), fruticosa (Bojer), globosa (Gaertn.), Kirkii (Bkr.), javensis (Burck), Kauki (L.), Kummel (Hochst.), lacera (Bkr.), litoralis (S. Kurz), longifolia (DC. f.), Mochisia (Bkr.), multinervis (Bkr.), parvifolia (R. Br.), Roxburghiana (Wight), rufula (Miq.), Salzmannii (Miq.), subsericea (Mart.), surinamensis (Miq.), timorensis (Burck) OK.

[] **Lyciodes** (oides) L. (1738) hort. Cliff. 488 = *Bumelia* Sw. 1788. em. auct. Der Typus der Gattung ist *Sideroxylon Lycioides* L. = *Bumelia Lycioides* Pers. = *Sideroxylon spinosum* Duh. = Lyciodes spinosum OK. Linné citirte zu diesem canadischen Strauch in hort. Cliff. und später: Arbor folio salicis viridi alterno splendente spinis longioribus alternis ad alas foliorum Boerh. lugd. II 263 und später verwendete er den Gattungsnamen von 1738 als Speciesnamen. Die anderen Arten sind zu übertragen, wobei ich Autorcitate für *Bumelia* in () und für *Sideroxylon* in [] setze. Lyciodes angustifolium (Nutt., *cuneata* auct.), buxifolia (R. & S. „W."), Candolleanum (*Bumelia spinosa* DC. non Lyciodes spinosum OK.), crenulatum (Spr.), Dunantii (DC. f.), ferox (Schl.), Hayesii (Hemsl.), laetevirens (Hemsl.), lanuginosum [Mchx.] (Pers.), myrsinifolium (DC. f.), obovatum [Lam. 1793] (= *Bumelia cuneata* Sw. 1797), obtusifolium (R. & S. „W."), occidentale (Hemsl.), parvifolium (DC. non Chapm.), persimile (Hemsl.),

retusum (Sw.), rotundifolium (Sw.), Sartorum (DC.f.), spiniflorum (DC.f.), subessiliflorum (Hemsl.), tenax [L.] (W.) OK.

Mimosops = Kaukenia.

[] **Pometia** Vell. 1825 non Forst. † = *Pradosia* Liais 1872. Radlkofer in Durand index p. 501 anerkennt diese Gattung und verwirft Pometia Vell. offenbar nur wegen der Sapindacee *Pometia* Forst.; aber der von Forster gegebene Name ist durch einen älteren, nämlich Dabanus Rumpf zu ersetzen, sodass die von Vellozo selbständig aufgestellte Gattung Pometia mit der Art P. lactescens *Vell. nicht in *Pradosia lactescens* (err. *lutescens*) Radlk. verändert zu werden braucht.

Pradosia = Pometia.

Sideroxylon tomentosum Roxb. Westghats 600 m. In drei Formen:
1. sphaerocarpum O.Ktze. Fructus globosi obtusi.
2. acicarpum O.Ktze. Fructus breves lati subito acuminati.
3. stenocarpum O.Ktze. Fructus oblongi acutiusculi.

Meine Exemplare zeigen noch im Alter stark behaarte Blätter, während var. elengodes OK. (sp. DC.f.; syn. Clarke) folia mox glabrescentia hat.

[] **Vidoricum** Rumpf (1741) herb. amb. I 174—5, t. 67 und III 184—186, t. 118; Gaertn. (1791) in syn. ad *Bassiam dubiam* Gaert. = *Bassia* L. „Koenig“ 1771 (non All.* 1766) = *Illipe* F. v. M. 1885 err. ex „Illipe malabarorum Koenig msc.“, welches von Radlkofer mit Recht als ein von Koenig citirter Vernacularname „Illipe der Malabaren“ und nicht als ein Synonym aufgefasst wird. Die andere Auffassung, dass es ein Synonym sei, ist schon deshalb unzulässig, weil Koenig ja selbst den lateinischen Namen *Bassia* gegeben hatte. Was nun Vidoricum Rumpf betrifft, so hat Rumpf acht Arten, die nur in Frucht beschrieben sind, so dass diese Arten jetzt, da in den Herbarien meist die Früchte fehlen, nicht genau bestimmt werden können, welche aber doch nur zu diesem Genus zu gehören scheinen. Rumpf's Beschreibungen der Früchte sind ziemlich ausführlich. Gaertner selbst schreibt zu *Bassia dubia*: cfr. *Vidoricum sylvestre* Nr. 1 & Rumpf III 184. DC. f. schreibt zu *Bassia dubia* Gaert.: descriptio et ic. seminis cum genere concordant sed flores et folia ignota, cl. auctor suspicatur *Vidoricum sylvestre* amb. III 184 synonymon esse. Arbor sane congener videtur: foliis alternis ellipticis utrinque acuminatis pedicellis geminis petiolo duplo brevioribus bacca magnitudine et forma Olivae. Hier hat DC. die t. 118 des 3. Bandes, welche Vidoricum sylvestre Nr. 4 darstellt, speciell mit *Bassia* identificirt; die Gärtner'sche Abbildung aber und die citirte Rumpf'sche Art Nr. 1 bezieht sich auf t. 67 des ersten Bandes, welches eine ganz andere Art derselben Gattung ist und von Rumpf im Samen fast so wie bei Gaertner fig. a abgebildet wird. Auch die lange Beschreibung der Frucht von *Vidoricum silvestre* (Nr. 2) *secundum* Rumpf passt recht gut zu *Bassia* L. und eine Art lässt auch die vier Kelchsegmente erkennen, durch welches Merkmal die jetzt reducirte Gattung z. Th. characterisirt ist. Die Arten sind von *Bassia*, bez. bei Engler von *Illipe* zu übertragen, wobei blosse Autorcitate in () für *Bassia* gelten: Vidoricum butyraceum (Roxb.), caloneurum (S. Kurz), Cocca (Scheffer), cuneatum (Bl.), ?elongatum (Miq.), Erskieanum (*Illipe* & *Bassia Ersk.* F. v. M.), fulvum [Thw.] (Bedd.), fuscum (*Illipe f.* Engl.), insigne (Radlk.), Korthalsii (Burck. „Pierre“), latifolium (Roxb.), Lobbii (Clarke), longifolium (L.), malabaricum (Bedd.), microphyllum [Thw.] (HK.), Moonii (Bedd.), Mottleyanum (Vriese), neriifolium [Moon] (Thw.), pallidum (Burck) OK.

102. Ebenaceae.

[] **Bisaschersonia** OK. = *Tetraclis* Hiern 1873 non A. Gray* 1855. Wegen der giltigen Labiatengattung *Tetracleis* A. Gray, die später in Walpers Annalen und BHgp. *Tetraclea* geschrieben ward, was aber auch keinen genügenden Wortunterschied ergiebt, muss diese Ebenacee einen anderen Namen erhalten. Ich gestatte mir, die namenlos gewordene Gattung nach einem meiner verehrtesten Lehrer, Professor Dr. Paul Ascherson zu benennen. Habe ich zwar auch nicht immer in verba magistri geschworen, so hoffe ich doch, war seine Mühe mit mir nicht ganz verloren. Da es schon eine Pilzgattung Aschersonia, die seinem Vater gewidmet ist, giebt, erneuerte ich den Namen nach dem guten Beispiel, das uns Cogniaux gegeben, durch das Praefix Bis. Die einzige Art ist Bisaschersonia clusiaefolia OK. = *Tetraclis c.* Hiern.

Diospyros cordifolia Roxb. Dekkan.
D. virginica L. U. St.

[] **Ebenus** Rumpf ex Burm. (1737) thes. zeyl. 91 und Rumpf (1743) herb. amb. III 1 t. 1 non L. † (1753), incl. *Highulaenda* Burm. (1737) l. c. p. 121, L. (1747) fl. zeyl. 202 (= *Pisonia buxifolia* Rottb.) = *Maba* Forst. 1776 (non *Mabea* Aubl.* 1775) = *Pisonia* Rottb. 1783 (non L.* 1737) = *Ebenoxylum* Lour. 1790. Es ist *Ebenus vulgaris* Rumpf = *Ebenoxylum verum* Lour. = *Maba Ebenoxylon* Don = *Maba elliptica* Forst. 1776 = *Maba Ebenus* Spr. = Ebenus elliptica OK. (Rumpf's Speciesname als vor 1753 gegeben, kommt nicht in Concurrenz.) Rumpf hat noch drei Arten, von denen zwei ebenfalls für *Ebenus* bez. *Maba* erklärt worden sind, aber sie sind nebst der letzten nicht sicher aufzuklären, während seine erste Art von verschiedenen Autoren schon identificirt worden ist, z. B. Loureiro, Poiret, Don, DC. prod. Miquel, Hiern. — *Highulaenda* Burm., L. = *Maba buxifolia* Pers. würde auch die Priorität vor *Maba* Forst. haben, hat aber gegen *Ebenus* zurückzustehen. Die Arten sind nach Hiern's Monographie übertragen, wobei ich Autorcitate für *Maba*-Homonyme in (), für ältere Homonyme mit anderen Gattungsnamen in [] setze: Ebenus abyssinica (Hiern), acapulcensis [DC. f.] (Hiern), acuminata [Thw.] (Hiern), albens [Presl] (Hiern), andamanica (S. Kurz), Andersoni (Hiern „Sol."), Beccarii (Hiern), buxifolia [Roxb.] (Pers.), caribaea [DC. f.] (Hiern), cauliflora [Mart.] (Hiern), compacta (R. Br.), confertiflora (Hiern), cordata (Hiern), diffusa (Hiern), fasciculosa (F. v. M.), foliosa (Rich.), geminata (R. Br.), Grisebachii (Hiern), hemicyclodes (F. v. M.), hermaphrodica (Zoll.), Hilairei (Hiern), Hillebrandii (Seem.), humilis (R. Br.), inconstans [DC. f.] (Gris.), intricata [A. Gray] (Hiern), javanica (Zoll.), lamponga (Miq.), lancea (Hiern), lanceolata [Poir.] (Hiern), laurina (R. Br.), Maingayi (Hiern), major (Forst.), Mannii (Hiern), Mellinoni (Hiern), merguensis (Hiern), micrantha [Dalz.] (Hiern), Motleyi (Hiern), Mualata (Hiern „Welw."), myristicodes (Hiern), myrmecocalyx (Hiern), myrmecocarpa [Mart.] (Hiern), natalensis (Harv.), nigrescens (Dalz.), oblongifolia [Thw.] (Hiern), obovata (R. Br.), ovalifolia [Thw.] (Hiern), Pavonii [DC. f.] (Hiern), punctata (Hiern), quiloēnsis (Hiern), reticulata (R. Br.), rufa (Lab.), ruminata (Hiern), salicifolia [W.] (Hiern), sandwicensis (DC. f.), sericea [DC.] (Hiern), seychellarum (Hiern), sumatrana (Miq.), Teysmannii [Hassk.] (Hiern), Viellardii (Hiern) OK.

Maba = Ebenus.

Tetraclis = Bisaschersonia.

103. Styracaceae.

Eugeniodes (oides) L. (1747) fl. zeyl. 192 Nr. 409 c. syn. *Laurus* Burm. thes. zeyl. t. 62 (non L.) et *Bobu* Herm. = *Cofer* Loefl. 1758 = *Symplocos* L. 1762 = *Bobu* Ad. 1763 = *Hopea* L. 1767 . . . = *Bobua* DC. Den Namen *Eugenioides* hat Linné später, wie alle seiner Ansicht nach regelwidrigen, aber übermüthig in seiner Fl. zeyl. eingesetzten Namen todtgeschwiegen; zu *Cofer* hatte er 1758 in Loefling iter eine unvollkommene Beschreibung geliefert und den Namen für dieselbe Pflanze 1762 in *Symplocos* verändert. Burmann thes. zeyl. t. 62 stellt den Typus der Gattung dar und ist das gemeine Eugeniodes laurinum OK. = *Myrtus laurina* Retz. = *Symplocos spicata* Roxb. — Die Autornamen in () bei den Arten dieses Genus beziehen sich auf *Symplocos*, die in [] auf Synonyme mit anderen Gattungsnamen.

Eugeniodes diengense O.Ktze. n. sp. Frutex 3—7 m altus glaber. Folia subsessilia elliptica utrinque acuta glaberrima 4—6 cm longa coriacea superne serrulata. Spicae simplices pollicares rhachide incrassato stricto piloso. Fructus oviformis apice late constrictus calyce persistente coronatus vix 1 cm longus laevis haud sulcatus. Java: Dieng 2600 m.

Von javanischen Arten kommt E. salaccense OK. [Bl.] (Miq.) unserer Art nahe; doch sind dessen Früchte unbekannt und die Blätter wahrscheinlich, wie bei den anderen Arten gestielt, sonst würde es Blume wie bei der gleichzeitigen Beschreibung (Bijdr. p. 1118) non *Dicalyx sessifolius* (= E. sessifolium OK. — richtiger wäre E. sessilifolius, aber der Name ist nun einmal so gegeben —) erwähnt haben. Letztere Art, deren Fruchtform auch nicht beschrieben ist, hat verzweigte Inflorescenzen. Die zahlreichen verwandten Arten anderer Länder sind nach Vaterländern diagnosticirt und bedürfen sammt den javanischen einer einheitlichen Revision. Ich fand aber im Kew-Herbar keine Art, die mit meiner übereinstimmt.

E. fasciculatum OK. (Zoll.). Java: Njalindung.

E. laurinum OK. (*Myrtus l.* Retz. 1779—91 = *Symplocos spicata* Roxb. 1814 em. Clarke in fl. brit. India). Vorderindien: Terrai. Clarke benutzte den Namen als var. *laurina*, aber er hat die Priorität vor *spicata* Roxb.

E. ramosissimum OK. (Wall.). Sikkim: Darschiling.

E. theaefolium OK. (Ham.). Sikkim.

E. theaeformis OK. (*Alstonia theaeformis* L.f. = *Symplocos Alstonia* L'Hér.). Silla de Caracas.

Styrax punctatum A.DC. Costarica: Irazu 2800—3000 m.

Symplocos = Eugeniodes.

104. Oleaceae.

[] **Adelia** P. Br. 1756 (non L. 1759), Mchx. 1803 = *Forestiera* Poir. 1811. Linné hatte 1759 zwei andere Gattungen von P. Browne willkürlich zu einer neuen Gattung *Adelia* L. verschmolzen, wobei er die Gattungsnamen P. Browne's zu Artennamen verwendete; aber Adelia P. Br. war nicht dabei; Linné's Arten *Adelia Bernardia*, *Adelia Ricinella* und *Adelia Acidoton* befinden sich jetzt unter den drei Genera: Bernardia, Ricinella und Acidoton. Die Arten von Adelia P. Br. sind: Adelia acuminata Mchx. = *Forestiera a.* Poir.; A. ligustrina Mchx. = *For. a.* Poir.; *A. porulosa* Mchx. = *For. p.* Poir.; letztere ist die einzige Art von P. Browne, die aber = *Myrica segregata* Jacq. 1788 (Collect. II 273, nicht wie Asa Gray synops. fl. angiebt: „obs." II 273) zu

Adelia segregata OK. wird. Die anderen Artennamen sind zu übertragen: Adelia angustifolia (Torr.), Burchelliana (Oliv.), cassinodes (Poir.), neomexicana (A. Gray), phillyreodes [Bth.] (Torr.), pubescens (Nutt.), reticulata (Torr.), rhamnifolia (Gris.), sphaerocarpa (Torr.) OK. Die Autorcitate in () gelten für *Forestiera*.

Forestiera = Adelia.

Jasminum coeruleum O.Ktze. n. sp. Frutex humilis —1 m altus ramosissimus ramis teretibus pubescentibus glabrescentibus. Folia cum floribus 1—3 in perulis vel pulvinis oppositis fasciculata obovata obtusa petiolo brevissimo subsessilia glabra ± 1 cm longa ± 1/2 cm lata saepius cum minoribus immixta, integerrima. Perulae saepe spinis setaceis suffultae. Pedicelli 1/2—1 cm longi. Calyx quinquepartitus lobis lanceatis margine sub lente ciliatus —3 mm longus. Corolla hypocrateriformis coerulea tubo ± 1 cm longo lobis 5 ovatis 6—8 mm longis. Stamina 2 inclusa antheris erectis. Ovarium oblongum biloculare, loculis uniovulatis disco haud cingente suffultum. Stylus subexsertus. Stigma breviter bilobum. Fructus ignotus. St. Thomas. Unter Nr. 79 und 165 blau resp. lila notirt. Eine in mehrfacher Hinsicht bemerkenswerthe Art, zunächst ist sie die erste blaublüthige Art, die vielleicht nach Auffindung der Früchte einer neuen Gattung zuzuweisen sein wird; dann ist sie cheiropsoid (total reducirte Blüthenzweige) ähnlich *J. Sieboldianum* Bl. Die Blüthen erscheinen aber mit den Blättern zugleich. Ferner gehört sie zu den Arten mit kleinsten Blättern, die an die Blättchen von *J. fruticans* erinnern, bei dem aber der gemeinsame Blattstiel mit drei Blättchen regelmässig entwickelt ist, während er hier fehlt und nur als rudimentärer Blättchenstiel noch existirt, dem sich manchmal noch die kleineren Seitenblättchen zugesellen, wie das ja auch bei anderen Arten mit einfachen Blättern manchmal vorkommt. Pfriemliche Zweigknospenblätter kommen auch bei anderen Arten manchmal vor und finden sich auch abgebildet, hier sind sie aber zu zarten Dornen entwickelt. — BHgp. schreiben bei den Oleaceen Discus 0; aber *Jasminum* hat einen sich von der Kelchröhre oft leicht lösenden Discus, der später sich sogar manchmal zu einem Fruchstiel über den Kelch verlängert; nur ein Discus cingens scheint meist zu fehlen.

J. caudatum Wall. Sikkim 1000 m. Vielleicht Varietät von J. flexile Vahl.

J. humile L. Sikkim 2200 m.

J. odoratissimum L. Tenerifa: Guia.

J. officinale Portorico, cultivirt.

J. parviflorum Dcne. Java: Wilis.

J. pubescens W. var. velutinum O.Ktze. Folia adulta supra velutina Java: Bromo 1000 m. Stimmt bis auf die langen Kelchzipfel mit J. vulcanicum Bl., ist von gewissen Formen des J. Sambac nur durch die dauernde Behaarung verschieden und vielleicht besser damit zu vereinigen.

J. rambayense O.Ktze. n. sp. Frutex 2—3-metralis ramis pubescentibus. Folia glabra subtus in axillis venorum barbata, e basi rotundata lanceolata (1 : ± 3) magna —15 cm longa penninervia membranacea opposita. Petioli breves vix 1 cm longi apice articulati. Flores terminales vel in axillis summis conferte trichotome corymbosi. Pedicelli calycesque tomentosi. Calyx breviter 5-dentatus dentibus triangularibus. Corolla alba tubo 1—1,5 cm longo laciniis 7—8 lanceolatis ± 8 mm longis. Java: Rambay. Unter den wenigen einfachblättrigen Arten mit kurzzähnigen Kelchen durch dichte und filzige Inflorescenz ausgezeichnet; es kommt nur J. Zippelianum Bl. zum näheren Vergleich, das ausserdem durch vierzähnige Kelche, weniger Corollenzipfel und in

der Mitte gegliederte Blüthenstiele abweicht. Die Corollenröhrenlänge dürfte, wie auch bei anderen Arten kein specifisches Unterscheidungsmerkmal sein, da dies mit der Heterostylie variiren wird.

J. Sambac Ait. (L.) formae foliis glabrescentibus (cfr. J. pubescens).
α normale O.Ktze. Java, cultivirt.
β undulatum OK. (L.). Java: Megamendon.
γ Kerianum O.Ktze. Java: Tjibelong 200 m, Paraan 600 m.
ε syringifolium OK. (Wall.). Sikkim cult. 1100 m.
ζ scandens OK. (Vahl). Singapur.
η nemocalyx O.Ktze. cult. Bengalen.

Die zahlreichen von Wallich, Blume und Anderen aufgestellten Arten aus dem Formenkreis des J. Sambac sind nur sehr künstlich von einander zu unterscheiden, und durch mancherlei Zwischenformen mit einander verknüpft. Wie bei so vielen tropischen Lianen haben die Hauptstengel und die niedrig strauchig bleibenden Formen andere breitere grössere Blätter als die letzten Zweige hochrankender Formen, eine Veränderlichkeit, die bei Revision der Arten mehr zu berücksichtigen ist. Obige Varietäten unterscheide ich wie folgt:

Calycis laciniae 5—10 mm longae
  Folia lata (1 : $1^1/_4$—$1^3/_4$). Flores pauci 1—7 laxi α normale
  Folia plurima angusta (1 : 2—3) acuminata.
    Flores pauci (1—7) pedicellis sublongis laxi (*Nyctanthes undulata* L.) β undulatum OK.
    Flores pauci pedicellis brevibus conferti (*J. undulatum* Ker fide cl. Clarke) γ Kerianum O.Ktze.

Calycis laciniae 2—5 mm longae (Folia angusta)
  Flores pauci (1—3) pedicellis sublongis laxi (Wall.) δ Heyneanum Clarke
  Flores plures (3—9) cet. ut δ . . . . (Wall.) ε syringifolium OK.
  Flores 3—7 pedicellis brevibus conferti . (Vahl) ζ scandens OK.

Calycis laciniae 10—15 mm longae filiformes tortiles (Flores pauci conferti.)
  Folia angusta . . . . . η nemocalyx O.Ktze.

Ligustrum Ibota Sieb. Japan.
L. robustum Bl. Java: Tjibelong.
L. sinense Lour. Hongkong.

Linociera = Mayepea.

[] **Mayepea** Aubl. 1775 = *Freyeria* Scop. 1777 = *Thouinia* L. f. 1781 = *Ceranthus* Schreb. 1789 = *Linociera* Sw. 1791. BHgp. citiren alle diese älteren Namen, geben aber *Linociera* aus unbekannten Gründen den Vorzug. Ferd. von Mueller stellte im Census dafür den Aublet'schen Namen wieder her. Mayepea guianensis Aubl. ist = *Linociera tetrandra* R. & S. Richtig benannt sind ausserdem M. axillaris F. v. M. (R. Br.), ramiflora F. v. M. (Roxb.), picrophloia F. v. M., quadristaminea F. v. M. Die anderen Arten sind zu übertragen:

Linociera purpurea Vahl = *Chionanthus zeylanica* L. = Mayepea zeylanica OK.
L. Wightii Clarke c. syn. *Olea linocieroides* Wight = M. linocierodes OK.
L. terniflora Wall. 2845 = *L. acuminata* Wall. 2844 = M. acuminata OK.
L. compacta R. Br. = *Ch. comp.* Sw. 1788 = *Ch. caribaea* Jacq. 1788 (letzterer Name von Swartz 1797 bevorzugt) = M. caribaea OK.
L. glomerata Pohl non Mayepea gl. OK. (Bl.) = M. Pohliana OK.

Ferner mit unveränderten Speciesnamen, wobei sich blosse Autorcitate in () auf *Linociera* und in [] auf *Chionanthus* beziehen: Mayepea arborea

(Eichl.), callophylla [Bl.], cambodiana (Hance), crassifolia (Mart.), cuspidata [Bl.], densiflora [Zoll.], diversifolia [Miq.], elegans (Eichl.), elliptica [Bl.], glomerata [Bl.], insignis [Miq.] (Clarke), intermedia [Bedd.] (Wight), latifolia (Vahl), laxiflora [Bl.], leprocarpa [Bedd.] (Thw.), ligustrina (Sw.), luzonica [Bl.], macrocarpa [Bl.], malabarica (Wall.), mandioccana (Eichl.), micrantha (Mart.), minutiflora [S. Kurz] (Clarke), montana (DC.), odorata (Jack), palembanica [Miq.], pauciflora [*Olea p.* Wall.] (Clarke), rostrata [Miq.] (Teysm. & Bin.), spicata [Bl.], timorensis [Bl.] OK.

[] **Nathusia** A. Rich. = *Schrebera* Roxb. 1798 non Thbg.* 1794. Infolge nöthiger Wiederherstellung von *Schrebera* Thbg. 1794 hat diese Gattung das bisher einzige Synonym als Hauptnamen zu erhalten. Die Arten sind: Nathusia alata Hochst. (*Schrebera Saundersiae* Harv.), swieteniodes (Roxb.), golungensis (Welw.), trichoclada (Welw.) OK.

Nyctanthus arbor-tristis L. Java cult.; Vorderindien: Calcutta, Terrai.

Olea dioeca Roxb. Provinz Bombay.
O. europaea L. var. **cerasiformis** WB. Gran Canaria.

Osmanthus Aquifolium BHgp. (Thbg.) Japan, cultivirt.

Schrebera = Nathusia.

105. Salvadoraceae.

Azima sarmentosa Bth. (Bl.) Java: Probolingo. Fehlt in Miquel's Flora.

[] **Dobera** Juss. 1789 = *Tomex* Forsk. 1775. *Tomex* würde gelten, wie BHgp. III 162 meinen, falls Forskal die Gattung als neu aufgestellt hätte. Das ist aber nicht der Fall; er citirt zwar nicht Linné als Autor zu *Tomex*; das thut er aber bei allen anderen Gattungen von Linné auch nicht. Er schreibt ausserdem p. 33 zuletzt An novum genus? spricht also nur die Vermuthung aus, dass es ein neues Genus sei. Er setzt sonst bei jeder neuen Gattung stets hinzu: „Novum genus“ oder isolirt die nova genera unter einem besonderen Titel, so auch nach Tomex auf citirter Teite 33 unter der Ueberschrift Nova Genera: *Sallanthus* etc. Es bleibt also *Dobera* Juss. bestehen, denn Forskal würde seinem Gebrauch zufolge einen neuen Namen mit besonderer Bezeichnung n. g. gegeben haben, wenn er seine Pflanze anstatt zu Tomex L., das er nur gemeint haben kann, zu stellen, für eine genus novum bestimmt gehalten oder *Tomex* als neuen Namen aufgestellt hätte.

106. Apocynaceae.

Aganosma marginata G. Don (Roxb.) Cochinchina.

Allamanda cathartica L. Trinidad. Singapur cult.

Alyxia = Pulassarium.

Ancylocladus Wall. = *Willoughbya* Roxb. 1819 non Neck.* 1790. Nachdem Willoughbya Neck. für *Mikania* W. zu restauriren war, hat das für diese Gattung vorhandene Synonym Wallich's, das als Ersatzname aufgestellt ist, zu gelten. Die Arten sind: Ancylocladus edulis (Roxb.), coriaceus (Wall.), ceylanicus (Thw.), firmus (Bl.), grandiflorus (Hk. f. „Dyer“), tenuiflorus (Hk. f. „Dyer“), oblongus (Hk. f. „Dyer“), flavescens (Hk. f. „Dyer), rufescens (Hk. f. „Dyer“), javanicus (Bl.), celebicus (Bl.), umbrosus (Bl.) OK. und Anc. Beccarianus OK. = Beccari Nr. 3764 c. char. in BHgp. II 691.

Aspidosperma = Macaglia.

[] **Beluttakaka** Ad. (1763) fam. II 172 „Rheede IX 7“ (t. 5,6) = *Chonemorpha* Don 1837. Adanson citirt t. 7 anstatt p. 7, wozu t. 5 und 6 gehört. Da ausserdem t. 7 Adakodien Rheede ist, so liegt nur ein Druckfehler (t. anstatt p.) vor; dagegen ist das in zweiter Reihe citirte Synonym *Nerium* Browne auszuschliessen. Rheede IX t. 5,6 ist, wie auch Roxburgh, DC., Miq. etc., zuletzt Clarke in fl. brit. India identifirten, = *Chonemorpha macrophylla* Don (Roxb.). Rheede schrieb Belutta-Kaka-Kodi; Adanson kürzte den Namen. Die Arten sind: Beluttakaka macrophylla [Roxb.] (Don), Griffithii (Hk. f.), ? malabarica [Lam.] (Don) OK.

Carissa = Jasminonerium.

Cerbera Manghas L. (incl. *C. Odollam* Gaertn.) Anam: Turong. Java: Sagaranten, Plabuan; Penang. Die Farbe (an getrockneten Exemplaren nicht mehr erkenntlich) ändert nach meinen Notizen:

1. tricolor O.Ktze. Corolla alba fauce rubra fasciculis pilosis 5 flavidis. Hierzu Bot. Mag. 1845 und meine Exemplare von Sagaranten.

2. bicolor O.Ktze. Corolla alba fauce pilosa unicolore fulvo-ochracea. Plabuan.

3. unicolor O.Ktze. Corolla alba fauce pilosa albida. Penang und Turong.

Zieht man *C. Manghas* L. und *C. Odollam* Gärtn. wieder zusammen, so gebührt ersterem Namen die Priorität. Allerdings wird Cerbera Manghas L. von einigen Autoren z. Th. damit identificirt, z. Th. zu Tabernaemontana dichotoma Roxb. auf Grund der von Linné dazu citirten Burmann'schen Abbildung gestellt; wie mir scheint, letzteres mit Unrecht. Der Anlass zur Verwechselung ist der, dass die didym angelegten Früchte sich sehr selten beide (wie es Rumphius zuerst abbildete) in der Regel aber nur einzeln ausbilden. Nun ist in DC. prod. VIII 353 auf Grund der fehlerhaften Abbildung in Burm. thes. zeyl. t. 70 fig. 1, wo die Kelchzipfel viel zu kurz gerathen sind, und eines Royen'schen Exemplares aus Ceylon eine von Odollam, das auch Linné citirte, abweichende, unter Species dubiae gesetzte Art C. Manghas „L.“ beschrieben worden, die später, so z. B. von Hk. f. mit Tabernaemontana identificirt worden ist. Indess die Citate und Beschreibungen von Burmann lassen keinen Zweifel, ebenso die Abbildung mit Ausnahme der falschen Kelchzipfel lässt keinen Zweifel, dass wir es nur mit Cerbera Odollam zu thun haben; die Frucht ist einzeln rundlich kaum eingekerbt, nicht didym abgebildet; es wird Manghas fructu venenata ossiculo cordiforme bez. Persicae similis, osse cordis figura angegeben, ferner zwei Samen (nucleos), die sich in der That manchmal ausbilden, wenn auch ein Samen die Regel ist; die Inflorescenz zeigt noch einige der leicht abfälligen Bracteen; die Blätter sind abwechselnd schmal und etwas zugespitzt. Dagegen hat Tabernaemontana dichotoma Roxb. didyme halbmondförmige Früchte mit auswärts gerichteter Spitze; die Samen sind zahlreich in einer fleischig werdenden Frucht, also nicht eine hartwerdende mit cocosnussartiger Aussenschicht versehene zweitheilige Steinfrucht, die Bracteen fehlen; die Blätter sind gegenständig und meist breiter, kaum spitz oder abgerundet. Ausserdem identificirt Burmann ausdrücklich damit Odollam in Rheede hort. Malab. I t. 39, sodass kein Zweifel bestehen kann, den auch die Linnéische Beschreibung nicht zulässt. Die Frucht, aus deren giftigen Samen fettes Oel bereitet wird (vergl. meine Reisebeschreibung: Um die Erde p. 313 sub Plumiera, p. 510 corrigirt), mit denen ich mich beinahe vergiftet hätte, ändert übrigens rundlich bis länglich und sieht im Jugendzustande braunviolett aus. Die Art ist am Strande wild und im Innern von Java wohl nur angepflanzt.

Chonemorpha = Beluttakaka.
Cupirana = Cupuia.

[] **Cupuia** (Coupoui) Aubl. 1775, n. corr. = *Cupirana* Miers 1878. Die Correctur in *Cupirana* ist zu weitgehend; man darf latinisiren, französisch ou in u verändern, aber darf weder im Stamm eine Silbe u auslassen, noch zwei consonantenhaltige Silben anhängen. *Cupirana* ist also ein neues Wort. Die zwei Arten sind: Cupuia aquatica Aubl. = *Cupirana Aubletiana* Miers und Cupuia Martiniana OK. = *Cupirana Mart.* Miers. Der Name dieser baumartigen Species aquatica ist im Sinne von riparia zu verstehen.

Echites comosa O.Ktze. n. sp. Suffrutex volubilis ramis glabrescentibus tenuibus. Folia subcordata ovata acuta vel subito acuminata membranacea glabra 3—10 cm longa petiolo triplo minora. Pedunculus axillaris 3—5 cm adultus — 8 cm longus. Inflorescentia subspicata breviter racemosa, initio subcapitata bracteis maximis 2—4 cm longis spathaceis lanceolatis subulato acuminatis comosa, demum elongata — 10 cm longa rigida. Bracteae tubo corollae aequilongae vel longiores glabrae vel pilosiusculae virides vel pallide roseae. Pedicelli breves $^1/_2$—1 cm longi. Calyx 5-fidus $\pm$ $^1/_2$ cm longus lobis lanceatis. Corolla hypocrateriformis lutea tubo cylindrico 2—3 cm longo 3—5 mm lato sub antheris paullum constricto glabra intus circa stamina barbata limbo 5-fido lobis contortis latis tubo subduplo minoribus. Stamina 5 tubo corollae superiore inserta filamentis brevibus antheris oblongis tubuloso conniventibus basi subcordatis apice connectivis productis stigmate lobato adhaerentibus. Folliculi 2 subteretes — 12 cm longi $^1/_2$ cm lati glabri. Semina numerosa (immatura late linearia) apice coma fusco pilosa coronata. Colon. Auch aus Guatemala (Bernoulli & Cario Nr. 1321) und vom Orinoco (Spruce 3599 und 3051) gesehen. Ist von E. subspicata Vahl durch 2—3 mal grössere, meist gefärbte Bracteen und zartkrautige (nicht fast lederige) und etwas kürzere (1 : $1^1/_2$ bis 2, nicht 1 : $2^1/_2$—3) Blätter verschieden. Die auffallend grossen Bracteen erinnern an Echites bracteata HBK. non Vell., die aber wegen der trichterförmigen Corolle zu Mandevillea zu stellen ist, also M. bracteata OK. wird.

E. subsagittata R. & P. Trinidad; Venezuela.

Holarrhena antidysenterica Wall. α glabra O.Ktze. Glabrescens. Vorderindien: Westghats.

β pubescens OK. (Wall.) Folia adulta pubescentia. Delhi.

Jasminonerium L. (1747) fl. zeyl. 191 Nr. 405 c. syn. Pluk. alm. *Rhamnus Lycii myrsinitis* 318 t. 55 (err. typ. 45) fig. 6 etc. = *Carandas* Rumpf (1755) VII 57 t. 25, Adanson 1763 = *Carissa* L. 1767. *Carissa*, das die Autoren bisher bevorzugten, hat in keiner Weise die Priorität. Linné hatte Jasminonerium als genus obscurum aufgestellt und dann unterdrückt; er citirt es auch nicht zu *Carissa* und nahm *Carissa* erst auf, nachdem Adanson *Carandas* mit dem Synonym Plukenet's und *Jasminonerium* L. identificirt und aufgenommen hatte. Er veränderte alsdann seinen älteren Namen *Jasminonerium* und den Rumpf'schen Namen, bez. benutzte *Carandas* als Speciesnamen. Es wird hierzu noch *Arduina* L. 1767 „Mill." gezogen und in Pfeiffer's Nomenclator steht sogar *Arduina* Mill. 1759 ic. II t. 300. Diese Tafel citirt auch Linné 1767, aber richtig: *Lycium* . . .; Miller hat überhaupt den Namen *Arduina* nicht aufgestellt, ob es Jussieu im „hort. Triana" 1759 (cfr. Pfeiffer) gethan, weiss ich nicht, da mir das Opus (?) nie zugänglich gewesen ist; eventuell würde dann *Arduina* Juss. 1759 älter als *Carissa* L. sein, aber doch gegen *Carandas* Rumpf und Jasminonerium L. zurückstehen müssen.

Die citirte Plukenet'sche Figur ist übrigens gut und stellt *Carissa diffusa* Roxb. = *C. spinarum* L. dar, welches aber nur eine kleinere armblüthigere Form von Jasminonerium Carandas OK. ist. Nachträglich finde ich auch, dass Trimen im Journ. Linn. Soc. 1888 das Originalexemplar von Hermann, nach welchem Linné die Pflanze Jasminonerium benannte, mit *Carissa spinarum* identificirte.

J. Carandas OK. (*Carissa Carandas* L.) Dekkan.

var. spinarum Brandis (*Carissa spinarum* L.) Bengalen.

Die anderen Arten sind: Jasminonerium acuminatum [E.Mey.] (DC.f.), africanum (DC. f.), bispinosum (*Arduina b.* L. = *Carissa Arduina* Lam.), cryptophlebium (Bkr.), densiflorum (Bkr.), dulce (Schum.), edule (Vahl), erythrocarpum [Eckl.] (DC. f.), ferox (E. Mey.), grandiflorum (A. DC.), grandifolium [E. Mey.] (DC. f.), haematocarpum [Eckl.] (DC. f.), inerme (*C. inerme* Vahl = *macrophylla* Wall. nach Hkr. in fl. brit. India. Die Pflanze ist meist nicht inermis; deshalb darf der Name aber nicht verworfen werden) latiflorum (Bth.), macrocarpum [Eckl.] (DC. f.) madagascariense (Thouars), oblongifolium (Hochst.), ovatum (R. Br. em.; hiermit vereinigt F. v. M. noch die zwei anderen von R. Br. prod. 568 hinterher aufgestellten Arten unter dem Namen *C. Brownii* F. v. M., doch hat ovatum die Priorität), pubescens (DC.f.), salicinum (Lam.), sechellense (Bkr.), suavissimum (Hk.f. „Bedd."), tomentosum (Rich.), Xylopicron (Thouars) OK. Die Autorcitate in () beziehen sich auf *Carissa*, die in [] auf *Arduina*.

Kopsia cochinchinensis O.Ktze. n. sp. Frutex $1^1/_2$—3 m altus glaber. Folia opposita membranacea elliptica basi acuta apice acuminata subsessilia — 16 cm longa 7 cm lata, penninervia nervis utrinque — 10 distantibus arcuato adscendentibus. Cymae laxae (ut in Kopsia arborea) pedunculo longo foliis subaequilongo. Bracteae calycis segmentaque ovata subulato acuminata glabra vel sub lente subciliata. Corolla hypocrateriformis alba tubo pollicari laciniis obovatis — 2 cm longis. Calyx intus basi glandulosus glandulis paucis squamiformibus angustis segmentis interioribus minoribus. Ovaria 2 biovulata glabra stylis 2 connatis basi liberis. Saigon. Steht K. flavida am nächsten, hat aber lange Inflorescenzstiele, pfriemlich zugespitzte Bracteen und Kelchzipfel, kürzere Corollenröhre. Kopsia unterscheidet sich von Lactaria = *Ochrosia* durch Honigdrüsen, nicht enge Blattnervatur, aber nicht wie BHgp. meinen, durch besonders lange Corollenröhren, denn bei K. arborea Bl. (Mus. IV t. 181) und bei meiner Art ist der Tubus relativ zu den Corollenzipfeln nicht länger als z. B. bei *Ochrosia borbonica* Gm. nunc Lactaria oppositifolia OK. (Lam.) Die Drüsen sitzen an der inneren Kelchbasis ausserhalb der Corolle und wenn man die Corolle abzieht, scheinbar am Fruchtknoten. Die Angabe in Flora brit. India III 621 für die Cerbereae: Calyx glandular within stimmt nur für Kopsia bez. Thevetia.

[] **Lactaria** Rumpf (1742) II 255 t. 84 = *Ochrosia* Juss. 1789. BHgp. citiren *Bleekeria* und Lactaria Hassk. als Synonym zu *Ochrosia*, beide sind identisch mit Rumpf's Lactaria. Es ist *Lactaria salubris* Hassk. „Rumpf" = *Bleekeria salubris* Hassk. olim = *Ochrosia salubris* Bl. = *O. borbonica* Gm. 1791 = *Cerbera salutaris* Lour. 1790 = *Cerbera oppositifolia* Lam. 1783 = Lactaria oppositifolia OK. Die anderen Arten sind Lactaria elliptica (Lab.), Kilneri (F. v. M.), maculata (Jacq.), mariannensis (DC. f.), Moorei (F. v. M.), parviflora [Forst.] (Hemsl.), sandwicensis (A. Gray non DC.) OK. und schon richtig benannt: Lactaria Ackeringiae Teysm. & Bin., calocarpa Hassk., coccinea Teysm. & Bin.

[] **Macaglia** Vahl 1810 = *Aspidosperma* Mart. 1824. Zuerst von Endlicher identificirt. BHgp. citiren Macaglia Vahl selbst zu *Aspidosperma*, geben dem Namen aber nicht die gebührende Priorität. DC. und Müll. arg. übergehen Macaglia Vahl wahrscheinlich nur, weil ihnen die Skrivter af Naturhistorie Selskabet nicht zur Verfügung stand, wo im 6. Band 107—109 Vahl die Gattung mit zwei Arten ausführlich und derart beschreibt, dass die Identification der Gattung nicht zu bezweifeln ist, wenn auch die Arten mit keiner der z. Th. unbestimmten Arten aus Guiana in Kew übereinstimmen. Vahl beschrieb Macaglia alba und tuberculata Vahl; die erste Art steht *Asp. excelsa* Bth. nahe. Die anderen beschriebenen Arten sind nach Mueller arg. in fl. bras. VI und Linnaea XXX 397, excl. der von Miers (Apoc. of south America 1878 p. 22) ausgeschiedenen Arten, von *Aspidosperma* übertragen: Macaglia australis (M. arg.), bicolor (Mart.), camporum (M. arg.), dasycarpa (DC. f.), decipiens (M. arg.), desmantha (Bth.), discolor (DC. f.), disperma (M. arg.), excelsa (Bth.), Gardneri (M. arg.), Gomeziana (DC. f.), Hilariana (M. arg.), macrocarpa (Mart.), macrophylla (M. arg.), Martii (Manso), megalocarpa (M. arg.), melanocalyx (M. arg.), multiflora (DC. f.), nobilis (M. arg.), oblonga (DC. f.), obscura (M. arg.), olivacea (M. arg.), pachyptera (M. arg.), platyphylla (M. arg.), Pohliana (M. arg.), populifolia (DC. f.), pyricolla (M. arg.), pyrifolia (Mart.), refracta (Mart.), Spruceana (Bth.), subincana (Mart.), tomentosa (Mart.), Vargasii (Mart.), verbascifolia (M. arg.), verruculosa (M. arg.) OK., ausserdem M. Quebracho OK. (Schl.).

Mandevillea tomentosa OK. (*Echites tom.* Vahl). *α* Vahleana O.Ktze. Caules hirti; folia pilis mollibus pubescentia subtomentosa; corolla extus pilis adpressis subtomentosa Trinidad.

β hirsuta OK. (sp. Stadelm.) Corolla extus pilis patulis hirsuto tomentosa cet. ut *α*. Trinidad. Auch *γ* hispida OK. (W.) Folia hispido scabra kommt auf Trinidad vor.

Ochrosia = Lactaria.

Odontadenia nitida Muell. arg. (Vahl) Trinidad. Die andere Art von Trinidad ist O. grandiflora OK. (*Echites grandiflora* Mey. ess. 1818 = *O. speciosa* Bth. 1841).

Plumiera (male Plumeria) **acutifolia** Poir. Cochinchina.

Pottsia laxiflora OK. (*Vallaris l.* Bl. 1826 = *Parsonsia ovata* Wall. 1828 = *Pottsia cantoniensis* Hk. & Arn. 1841 = *Teysmannia laxiflora* Miq. 1856) Java: Tjiemas.

Prestonia quinquangularis Spr. (*Echites q.* Jacq. = *Haemadictyon venosum* Lindl.) Trinidad. Die zurückgekrümmten pfriemlichen Kelchzipfel sind sehr characteristisch für diese Art.

[] **Pulassarium** Rumpf (1745—7) V 32 t. 20 = *Gynopogon* Forst. 1776 = *Alyxia* R. Br. 1810. R. Brown bez. Banks verwarfen den von Forster gegebenen Namen, weil er nicht auf all die später bekannt gewordenen Arten passte, was unzulässig ist; auch BHgp. citiren *Gynopogon*, geben ihm aber nicht die gebührende Priorität. Ausserdem wird von Roxburgh, DC. prod., Miquel, Gaudichaud, Presl, Don u. A. noch Pulassarium verum Rumpf mit *Alyxia stellata* bez. *laurina* identificirt, während die andere Pulassarium-Art (P. spurium) Rumpf's überhaupt noch von Niemand erklärt worden ist und auch eine sp. ignota delenda bleiben wird. Ausserdem hatte Rumpf noch eine andere homonyme, aber unenträthselte Gattung *Pulassarius* arbor III 90; es verbleibt

also nur als sicher recognoscirbar Pulassarium verum = *Alyxia* wirklich bestehen und Pulassarium ist daher der ältest giltige Name für diese Gattung. Die Arten sind: Pulissarium affine (Heurck & M. arg.), breviflorum (S. Kurz), brevifolium (Heurck & M. arg.), buxifolium (R. Br.), ceylanicum (Wight), coriaceum (Wall.), daphnodes (A. Cunn.), disphaerocarpum (Heurck & M. arg.), fasciculare [Wall.] (Bth.), glaucophyllum (Heurck & M. arg.), gracile [Wall.] (Bth.), Halmaheirae (Miq.), ilicifolium (F. v. M.), laurinum (Gaud.), leucogyne (Heurck & M. arg.), Lindii (F. v. M.), madagascariense (DC. f.), obtusifolium (R. Br.), odoratum (Wall.), oliviforme (Gaud.), pilosum (Miq.), podocarpum (Heurck & M. arg.), pumilum (Hk. f.), quinatum (Miq.), ruscifolium (R. Br.), scandens [Forst.] (R. & S.), sinense (Champ.), spicatum (R. Br.), Spanogheanum (Miq.), squamulosum (Moore & F. v. M.), stellatum [Lab.] (R. & S.), sulcatum (Hk. & Arn.), Thozetii (F. v. M.), Torresianum (Gaud.), thyrsiflorum (Bth.) OK. und *Alyxia Gynopogon* R. & S. = *Gynopogon Alyxia* Forst. = *Alyxia lucida* Wall. = Pulissarium Alyxia OK.

Rauwolfia canescens L. Venezuela: La Guayra.

R. Lamarckii A.DC. Trinidad.

R. nitida L. Portorico: Guayama.

R. ternifolia HBK. Trinidad.

Strophanthus divergens Grah. Hongkong.

Tabernaemontana dichotoma Roxb. Java: Rambai.

T. psychotrifolia HBK. Trinidad. Die Blüthen sind gelb, zuletzt orange und nicht (oder doch nur ausnahmsweise?) weiss, wie HBK. angeben. Grisebach bezweifelte schon letztere Farbenangabe, indem er in der Fl. West Ind. das „white“ in „ “ setzte. Ich habe die Farbe extra notirt und finde auch bei Spruce's Exemplar Nr. 4534 aus New Granada flores aurantiaci notirt.

T. recurva Roxb. nec S. Kurz. Cochinchina, Java: Tjikante. Diese Art, durch lange Corollenröhre mit halb so kurzen Zipfeln, lanzettlich pfriemliche Kelchzipfel, langzugespitzte, nicht lederige Blätter, dichotome Inflorescenz auch ohne Früchte leicht von anderen zu unterscheiden, findet sich in Hinterindien ziemlich verbreitet bis Borneo; dazu gehört *T. pauciflora* Bl. und als wahrscheinlich macrostyle Form *T. membranifolia* S.Kurz.

T. racemosa Roxb. Java.

T. undulata Vahl. Trinidad.

Thevetia neriifolia Jacq. St. Thomas.

Vallaris glabra OK. (*Pergularia glabra* L. 1767 = *Vallaris Pergulana* Burm. 1768) Java.

V. solanacea OK. (*Peltanthera sol.* Roth 1821 = *Vallaris Heynei* Spr. 1825 = *Echites dichotoma* Roxb. 1824) Cochinchina.

Vinca rosea L. Anam: Turong.

Willoughbya = Ancylocladus.

Wrightia calycina A.DC. Java: Bromo 1000 m.

107. Asclepiadaceae.

[] **Absolmsia** OK. = *Astrostemma* Bth. 1880 in Hk. ic. 1311 non Dcne. 1838 (*Asterostemma*). Bentham hat seine Gattung als neue aufgestellt; sie ist nicht mit der anderen Asclepiadeengattung gleichen Namens, die in eine andere Unterfamilie gehört, zu verwechseln. Die Ableitung von corona stellata

ist bei beiden der Beschreibung nach anzunehmen, das eingeschobene, bez. fehlende e bei Astro und Astero bedingt keinen Wortunterschied. Ich benenne die namenfrei gewordene Gattung zu Ehren des Professor H. Graf zu Solms-Laubach in Strassburg. Die einzige Art ist Absolmsia spartiodes OK. = *Astrostemma sp.* Bth.

Asclepias incarnata L. U. St.: Pennsylvanien.

A. nivea L. *α* normalis. Corolla viridula vel extus sordide violacea. Corona alba. (Flores saepius minores.) Portorico: Caguas — Cayey.

β flava O.Ktze. Corolla et corona flava. Portorico: Caguas.

γ curassavica OK. (L.) Corolla coccinea vel sordide purpurea. Corona crocea vel aurantiaca. Flores saepius paullum majores. St. Thomas. Hongkong. Insel Palma, Canaren. Linné schrieb schon zu A. nivea: simillima A. curassavicae sed folliculis edentulis, dagegen bei A. curassavica: denticuli in fructu variant in eadem planta, alio scil. fructu laevi alio denticulis muricato. Also der letzte Unterschied, von der Blüthenfarbe abgesehen, wäre auch nicht constant. In der That sind die westindischen Exemplare (vergl. auch Gris. fl. Westind.) von curassavica sogar meist ganz glattfrüchtig und die Form mit sternhaarigen Höckern auf den Balgkapseln ist eine seltenere Form, die Linné zufällig nur beobachtet zu haben scheint. Die anderen manchmal angegebenen Unterschiede sind auch nicht stichhaltig, die kleineren Blüthenformen haben sowohl bei *α* wie bei *γ* schmälere Ligula in der Corona. Diese Art ist ☉—4. Als ☉ blühend ist der Stengel krautig und meist nicht verzweigt und 1—$1^1/_2$′ hoch, als 4 beobachtete ich ihn sehr verzweigt, fast holzig und bis 5′ hoch. Der Name A. nivea L. 1753 ist vor A. curassavica publicirt, muss also vorgezogen werden.

A. purpurascens L. U. St.: Alleghany.

A. tuberosa L. U. St.: Niagara.

Astrostemma = Absolmsia.

Boucerosia = Desmidorchis.

Calotropis = Madorius.

Ceropegia dichotoma Haw. Tenerifa: zwischen Aruca und Guimar.

[] **Desmidorchis** Ehrb. 1829 (err. Desmidochus Rchb. „Ehrb." 1828 Consp. 130) = *Boucerosia* und *Hutchinia* W.&A. 1834. Die Angabe in Pfeiffer's Nomenclator bei Desmidorchis Ehrb. „nomen", welches nomen nudum bei ihm bedeutet, ist nicht richtig; denn Ehrenberg citirt dazu nicht bloss *Stapelia quadrangula* Forsk., sondern giebt auch noch den Gattungsunterschied kurz an. Die Arten sind: Desmidorchis acutangula Dcne. Ferner zu übertragen: Desmidorchis Aucheriana (Dcne.), crenulata [Wall.] (Dcne.), Decaisneana (Lem.), diffusa (Wight), europaea (*Stapelia europaea* Guss. 1832 = *St. Gussoniana* Bot. Reg. 1835 Nr. 1731 „Jacq. f." = *Apteranthes Gussoniana* Mik. 1835 = *Boucerosia* BHgp.), indica (*Hutchinia i.* W.&A. = *Boucerosia Hutchinia* Dcne.), pauciflora (Dcne. „Wight"), quadrangula OK. (*Stapelia qu.* Forsk. = *Boucerosia Forskalii* DC.f.), Stocksiana (Boiss.), umbellata [Roxb.] (W.&A.) OK. Die blossen Autorcitate in () beziehen sich auf *Boucerosia*, die in [] auf ältere Homonyme mit anderen Genusnamen.

† Cynanchum = Vincetoxium.

Dischidia R.Br. (1810) prod. fl. n. holl. (1811 „1809" Wern. soc. I, sed non 1809) = *Colyris* Vahl (1810) Skr. nat. selsk. VI = *Pustula* Rumpf 1747

(Terminus technicus bot. subst. excl.) = *Nummularia* Rumpf p. p. minima. Ich kann nicht ermitteln, welches Buch eher erschien, ob R. Brown's prodromus oder der 6. Band der Kopenhagener naturf. Gesellschaft. Davon hängt auch Hoya R.Br.: Sperlingia Vahl ab; cfr. unter D. Nummularia und Hoya p. 420.

D. angustifolia Miq. Java.

D. bengalensis Colebr. *α* spathulata OK. (Bl.) Folia spathulata utrinque alte convexa. Java: Njalindung.

β cuneifolia OK. (Wall.) Folia angustiora teretiuscula. Java: Plabuan.

D. lanceolata Dcne. Java: Gede, Tjibelong.

D. Nummularia R. Br. var. minor OK. (sp. Vahl = var. *Gaudichaudii* Beccari in Malesia). Java: Takubanprahu; Vahl, dessen *Colyris minor* 1810 im gleichen Jahre mit Dischidia Nummularia R. Br. (letztere zuerst in Prod. fl. nov. holl. 1810; die Gattung Dischidia selbst wurde zwar am 4. Nov. 1809 in einer Sitzung der Wernerian Society vorgetragen, ist aber in deren Schriften erst 1811, also nach R. Br. prod. gedruckt erschienen) publicirt wurde, beschreibt folia utrinque acuta, was mit Rumpf amb. V. t. 176 f. 1 übereinstimmt, während Brown folia subrotundata angiebt, was der var. orbicularis OK. (Dcne.) entspricht und von citirter Rumpf'scher Abbildung abweicht. Miquel in Fl. ind. bat. II 508 macht schon darauf aufmerksam, dass *Gaudichaudii* mit dieser Rumpf'schen Abbildung vortrefflich übereinstimmt.

D. Rafflesiana Wall. Java: Wilis. Hierzu *Colyris major* Vahl p. p.; doch kann der Speciesname nicht Verwendung finden, weil Vahl unter diesem Namen, wie Beccari l. c. ausführt, drei entfernt stehende Arten vermischte, dabei die ascidienlose, von Hk.f. als Dischidia Colyris Wall. 1828 aufgeführte Art, die aber auf Grund des älteren Namens *Conchyphyllum imbricatum* Bl. 1826 Dischidia imbricata Steud. zu nennen ist.

Doemia extensa R. Br. (*Cynanchum ext.* Jacq. 1781, Ait. 1789 = *C. cordifolia* Retz 1781). Bengalen.

Dregea volubilis Hk.f. (L.f.) *α* viridiflora OK. (Hassk.) glabra. Bombai.

β **Lacuna** Hk.f. (Ham.) pubescens. Dekkan. Hk.f. in Fl. brit. Ind. citirt zwar als Autornamen Bth. gen. pl. (II) 775, aber dort ist die Species nicht erwähnt. Die Art ist auch ohne Blüthen von ähnlichen Apocyneen (Marsdenia, Raphistemma) im Fruchtzustand durch die längsgefaltete gerippte Balgkapsel und auffallend verdickte Pedunkel leicht zu unterscheiden.

[] **Enslenia** Nutt. 1818, non Raf. 1817, braucht nicht verändert zu werden, weil *Enslenia* Raf. nur Pentstemon Mitch. 1748 sein kann. Pfeiffer identificirt *Enslenia* Raf. mit Pedicularis. Das ist aber wohl nur durch die Stellung bei Rafinesque zur Ordnung Pediculares veranlasst worden und passt nicht zur Diagnose von Rafinesque, z. B. Capsula dissepimento valvulis contrariis.

Gomphocarpus fruticosa L. Gomera: San Sebastian (Canaren).

Gonolobus lasiostomus Dcne. La Guayra.

[] **Gothofreda** Vent. (1803) Choix 36 t. 60 = *Oxypetalum* R.Br. 1811 (1809). BHgp. citiren selbst Gothofreda zu *Oxypetalum*, aber ersteres hat die Priorität. Es ist Gothofreda cordifolia* Vent. 1803 = *Oxypetalum Gothofreda* R. & S. = *Ox. riparium* HBK. 1818. Die anderen Arten sind (cfr. Fournier in fl. bras. VI[IV]) von *Oxypetalum* übertragen: Gothofreda aequaliflora (Fourn.), ampliflora (Fourn.), appendiculata (Mart. & Zucc.), arachnodea (Fourn.), Arnottiana (Buek), Banksii (R. & S.), capitata (Mart. & Zucc.), coalita (Fourn.), coriacea (Dcne.), corymbifera (Fourn.), crispa

(Wight), deltodea (Fourn.), densiflora (Dcne.), dentata (Fourn.), erecta (Mart. & Zucc.), eriantha (Dcne.), erostris (Fourn.), foliosa (Mart. & Zucc.), glomerata (Fourn.), grandiflora (Fourn.), Guilleminiana (Dcne.), Hilariana (Fourn.), Jacobinae (Dcne.), incana (Fourn.), integriloba (Fourn.), lagoēnsis (Fourn.), lanata (Dcne.), ligulata (Fourn.), linearis (Dcne.), Luschnathii (Fourn.), lutescens (Fourn.), macrolepis (Dcne.), maritima (Hk. & A.), Martii (Fourn.), microphylla (Hk. & A.), microstemma (Fourn.), minarum (Fourn.), mollis (Hk. & A.), montana (Mart. & Zucc.), mucronata (Fourn.), mutica (Fourn.), nigrescens (Fourn.), pachyglossa (Dcne.), pachygyna (Dcne.), pallida (Fourn.), paludosa (Dcne.), pannosa (Dcne.), pardensis (Fourn.), parviflora (Dcne.), patula (Fourn.), paupercula (Fourn.), pedicellata (Dcne.), probiscidea (Fourn.), propinqua (Dcne.), pulchra [Vell.] (Fourn.), Schottii (Fourn.), Selloana (Fourn.), siliculae (Fourn.), solanodes (Hk. & A.), squamulata (Fourn.), stigmatosa (Fourn.), stricta (Mart. & Zucc.), suaveolens (Fourn.), subhirtella (Miq.), ternifolia (Fourn.), tomentosa (W. & A.), villosa (Fourn.), Wightiana (Hk. & A.) OK.

Zu verändern sind:

Oxypetalum parviflorum Fourn. non Dcne. = Gothofreda Fournieriana OK.
O. umbellatum Gard. 1842 = *Asclepias nitida* Vell. 1835 = G. nitida OK.
O. campestre Dcne. 1844 = *Ascl. multicaulis* Vell. = G. multicaulis OK.
O. multicaule Fourn. 1885 non Goth. m. OK. = G. ultima OK.

Es ist die letzte der 71 „sicher“ bekannten Arten, die Fournier l. c. aufführt, von denen aber bei dem leichten Speciesbegriff Fournier's viele unsicher sein dürften. Ein künftiger Monograph wird wahrscheinlich viel zu reduciren haben. Ausser Brasilien finden sich ausser etwa schon genannten noch: Gothofreda albiflora (DC. f.), birostrata (*Cynanchum b.* Hkr. = *O. Hookeri* (Dcne.), brevipes (Phil.), Brunonis [Hk. & A.] (Dcne.), coerulea [Don] (Dcne.), confertiflora (Dcne.), Dombeyana (Dcne.), monantha [Vell.] (Dcne.), obliquifolia (*Gonolobus o.* Colla = *O. saxatilis* Dcne.) OK.

Gymnema cuspidatum OK. (*Cynanchum c.* Thbg. *G. pergularioides* Hk.f. „Wight & Gard.“ in Fl. brit. Ind.) Anam: Turong.

Hoya R. Br. 1810 = *Sperlingia* Vahl 1810. Priorität unsicher. Vergl. unter Dischidia p. 418/9. R. Brown's prod. ist jedenfalls erst Ende 1810 erschienen, da darin aus Trans. Lin. soc. 1811 Proteaceen citirt werden, was indess auch schon aus den Correcturbogen des Autors geschehen sein kann. Ob aber Sperlingia wirklich schon 1810 erschien, und wann, ist zu ermitteln.

H. diversifolia Bl. Java: Batavia.
H. lacunosa Bl. Java: Salak.
H. macrophylla Bl. Java: Wilis.
H. purpureofusca Hk. vel sp. aff. Java: Wilis.
H. subquaterna Miq. Java: Wilis 1500 m. Ich kann bezüglich der Blüthen die mangelhafte Miquel'sche Diagnose leider nicht ergänzen, aber die Art ist sonst bei Vergleichung mit einem Originalexemplar sicher zu erkennen. Doch kann die Diagnose dahin erweitert werden: Herba ramosissima ab arboribus pendula —$^1/_2$ m longa; folia acuminata acuta vel obtusiuscula plano concava i. e. supra plano subtus intra nervos marginales concava siccitate conspicue triplinervia rugulosa. Ueber die eigenthümlichen, Brillenglas ähnlichen, auf Oberfläche und Unterfläche verschiedenartigen, vertieften oder erhabenen oder planen Blattformen mancher epiphytischen Apocynaceen, Piperaceen und Cyrtandraceen habe ich schon in meinem Reisewerk: Um die Erde (p. 295, 387) einige

Notizen gegeben. Leider lässt sich das im getrockneten Zustande dieser succulenten Pflanze nicht mehr beobachten.

Madorius Rumpf (1750) VI 24 t. 14 fig. 1 = *Calotropis* R. Br. 1811 („1809“) Rumpf hat nur eine Art, den Typus der Gattung: *Calotropis gigantea* R. Br. = *Asclepias gigantea* L.; alle die Rumpf'sche Pflanzen citirenden Autoren, auch Linné, haben die Pflanze damit identificirt.

M. giganteus OK. (L.) Cochinchina; Java.

M. procerus OK. (R. Br. = *Asclepias pr.* W.) St. Thomas. Hk. f. schreibt in Fl. brit. India: Leaves as in C. gigantea but more oblong and acute, was aber, wie sich auch aus den dort gegebenen Maassen ergiebt, heissen muss: less (anstatt more). Die dritte Art ist: M. Acia OK. = *Calotropis Acia* Ham.

Marsdenia maculata Hk. Venezuela.

Metastelma parviflora R. Br. (Sw.) St. Thomas. Trinidad.

Oxypetalum = Gothofreda.

Oxystelma esculenta R. Br. (L. f.) Birma: Maulmein.

Pentatropis microphylla W. & A. nec Wall. (Roxb.) Anam: Turong.

Periploca laevigata Ait. Gran Canaria: Telde; Tenerifa: Grenadilla.

Schizonotus = Solanoana.

[] **Solanoana** (Solanoa corr.) Greene (1890) Pittonia II 168 = *Schizonotus* A. Gray non Raf.* 1836. Ich hatte die Gattung schon anders benannt, als ich las, dass Greene jüngst dasselbe gethan. Der Name Solanoa bedarf indess wegen Solanum einer Correctur. Die einzige Art ist Solanoana purascens Greene corr. OK. = *Schizonotus p.* A. Gray.

Stapelia = Stissera.

[] **Stissera** L. (1735) syst. 20. Cl. 4. O. c. syn. *Crassa* Riv.; Moehring 1736 „Heist.“ = *Meleagris* Siegesb. 1736 = *Stapelia* L. 1737. Der Name Stissera (Stisseria), den Linné 1737 verschweigt, stammt von Heister, der ihn 1730 in Catalogus I hort. helmst. p. 30 und 36 mit Diagnose gegeben und 3 Arten dazu aufführte, von denen 2 mit 2 von den 3 Linnéischen Arten identisch sind. Ehe noch Linné diesen Namen Stissera willkürlich änderte, der übrigens von Moehring 1736 auch aufgenommen war, hatte Siegesbeck in fl. petr. p. 73 die Gattung neu benannt, so dass also zwei ältere berechtigte Namen für *Stapelia* vorhanden sind. Heister führt dann 1748 in seinem System und Fabricius 1763 im Enum. plant. hort. helmst. den Namen Stissera auf.

Die Arten sind nach Decne. in DC. prod. von *Stapelia* übertragen: Stissera acuminata (Mass.), ambigua (Mass.), anguina (Jacq.), aperta (Mass.), articulata (Mass.), Asterias (Mass.), atropurpurea (Salm-Dyck), bisulca (Don), bufonia (Jacq.), caespitosa (Mass.), ? caudata (Thbg.), ciliata (Thbg.), clypeata (Jacq.), comata (Jacq.), compacta (Haw.), concinna (Mass.), concolor (Salm-Dyck), conspurcata (W.), Curtisii (R. & S.), decora (Mass.), deflexa (Jacq.), dejecta (Salm-Dyck), depressa (Jacq.), divaricata (Mass.), elegans (Mass.), fissirostris (Jacq.), flavicomata (Haw.), fuscata (Jacq.), geminata (Mass.), gemmiflora (Mass.), glanduliflora (Mass.), glauca (Jacq.), glomerata (Haw.), grandiflora (Mass.), hamata (Jacq.), hircosa (Jacq.), hirsuta (L.), hirtella (Jacq.), hispidula (Horn.), Jacquiniana (R. & S.), inodora (Haw.), irrorata (Mass.), juvencula (Jacq.), laevigata (Haw.), laevis (Dcne.), lanifera (Haw.), lepida (Jacq.), lucida (DC.), maculosa (Jacq.), mammillaris (L.), marginata (W.), marmorata (Jacq.), Mas-

sonii (Haw.), mastodes (Jacq.), mixta (Mass.), multiflora (DC.), mutabilis (Jacq.), normalis (Jacq.), obliqua (W.), orbicularis (Andr.), pallida (Wendl.), paniculata (W.), patula (W.), pedunculata (Mass.), picta (Don), pilifera (L. f.), planiflora (Jacq.), pruinosa (Mass.), pulchella (Mass.), pulchra (Haw.), pulvinata (Mass.), quinquenervis (R. & S.), radiata (Sims), ramosa (Mass.), reclinata (Mass.), reflexa (Haw.), replicata (Jacq.), retusa (Haw.), revoluta (Mass.), roriflua (Jacq.), rufa (Mass.), rufescens (Salm-Dyck), rugosa (Jacq.), serrulata (Jacq.), Simsii (R. & S.), sorroria (Mass.), spectabilis (Haw.), stellaris (Haw.), stricta (Sims), stygia (Haw.), tigridia (Dcne.), tuberculata (Haw.), variegata (L.), verrucosa (Mass.), vetula (Mass.), Wendlandiana (R. & S.), Woodfordiana (Haw.) OK.

Streptocaulon tomentosum W. & A. Birma: Maulmein.
St. Wallichii W. & A. Penang.

† Tylophora = Vincetoxicum.

Vincetoxicum Moehring (1736) hort. priv. 100 = *Cynanchum* L. 1737 non 1753, incl. *Tylophora* R. Br. Moehring hat l. c. 2 Arten: 1. *Vincetoxicum* c. syn. *Hirundinaria off.* etc.; dies ist = *Asclepias Vincetoxicum* L. = *Vincetoxicum officinale* Moench = *Vincetoxicum vulgare* Schult. = *Asclepias alba* Mill. = *Cynanchum Vincetoxicum* Pers. = Vincetoxicum album* Aschs. 2. *Vincetoxicum flora nigricante* Moehring c. syn. fl. jen. 20; das ist *Asclepias nigra* L. = Vincetoxicum nigrum* Moench. Linné hatte die Gattung Vincetoxicum, welche noch von verschiedenen Zeitgenossen Linné's aufrecht erhalten ward, zu Asclepias gestellt und Persoon später zu Cynanchum, aber *Cynanchum* L. ist erst nach Vincetoxicum Moehring aufgestellt worden. Wenn man Vincetoxicum von *Cynanchum* trennt, wie es noch in BHgp., nicht mehr aber nach dem Vorgange von Hk. f. in Durand index geschieht, so muss *Cynanchum* L. 1737, basirt auf *Apocynum scandens vincae pervincae foliis afr.* (lapsu „*amer.*“) Herm. Parad. Bat. (= Comm. t. 18) = *Periploca africana* L. 1753 = *Cynoctonum crassifolium* E. Mey. β *pilosum* Dcne. und dieses nach BHgp. zu Vincetoxicum gestellt, zu Vincetoxicum africanum OK. werden und für *Cynanchum*, welches Linné sehr unklar behandelte, sollte nur R. Br. als Autor citirt werden. Linné hatte 1753 fünf Arten; davon gehört eine (*erectum*) zu Marsdenia, eine (*suberosum*) zu Gonolobus, eine (*hirtum*) besteht aus zwei Arten verschiedener Genera, ex syn. Apocynum scandens virg. = Gonolobus, und nur 2 jetzt vereinigte Linnéische Arten (*acutum monspeliacum*) sind bei *Cynanchum* R.Br. verblieben. Später (1767) stellte Linné noch drei Jacquin'sche Arten hinzu: *C. planifolium* = Gonolobus pl. R. Br., *C. racemosum* = *Roulinia Jacquini* Dcne. = Roulinia racemosa OK.; *C. maritimum* = Lachnostemma BHgp. = *Ibatia m.* Dcne. Schliesslich 1773 (L.f.) *C. aphyllum* L. = Sarcostemma a. R.B. *Cynanchum* L. ist also ein genus delendum.

Vincetoxicum Moehr. und *Cynanchum* R.Br. non L. sind aber nicht getrennt zu halten, denn der einzige Unterschied, ob die Corolle innen Höcker oder Schuppen hat, ist nicht constant, ja sogar bei der Stammart (cfr. Hk.f. flor. brit. Indiae IV) *C. acutum* R.Br. variabel. Es hat also Vincetoxicum Moehr. 1736 in jeder Hinsicht den Vorzug vor *Cynanchum* L. und R.Br. Letzterer hatte auch *Tylophora* aufgestellt, welches aber von Franchet & Savatier, enum. pl. jap. II 445 mit sehr ausführlicher Motivirung wieder eingezogen wird. Das Merkmal, welches Brown zum Unterscheiden dieser Genera benutzte, nämlich die aufrechten oder hängenden Pollenmassen, ist gerade bei *Tylophora*

schwankend, durch ± horizontale Bildungen vermittelt, was auch Hk.f. in Fl. brit. India angiebt. Wenn Hk. f. die kleinen Antheren benutzt, um *Tylophora* bestehen zu lassen, so ist das erstens kein exacter Unterschied, zumal er keine Grössenmaasse angiebt, und zweitens auch nicht richtig, denn wie Hk.f. l. c. IV p. 39 selbst angiebt, ist z. B. *Tylophora Iphisia* mit grösseren Antheren versehen. Auch die Corona ist manchmal sehr veränderlich, selbst bei einer Art; cfr. Maximowicz Mél. biol. IX 806/7 mit Abbildungen.

Fournier in Flora brasil. hält die von BHgp. ganz richtig zu Vincetoxicum gestellten *Orthosia* Dcne. und *Amphistelma* Gris. aufrecht und Durand index giebt dies offenbar ungeprüft wieder; aber Fournier's Genusbegründungen sind sehr leicht (er ist auch Liebhaber von sehr kleinen Species, wie ich aus seinen anderen Arbeiten weiss) und z. Th. unrichtig. Wenn man die Blattform, ob herzförmig oder nicht (was bei Vincetoxicum specifisch und individuell auf derselben Pflanze sogar variirt) und geringe Behaarungsverschiedenheiten der Blüthen zur Genusdiagnostik bei den Asclepiadeen benutzt wie Fournier, so kann man das doch nicht ernsthaft berücksichtigen. Fournier trennt von *Orthesia* = Vincetoxicum eine neue Gattung *Lorostelma* ab, weil diese in der Knospenlage stärker contort sei, aber das ist bei der Stammgattung sehr variabel, fehlt oft ganz, bald ist die Drehung der Knospenlage ziemlich lang und mehrfach, welche beide extremen Fälle übrigens von Fournier in fl. bras. VI pars IV t. 58—59 sogar abgebildet werden, sodass seine Angabe „praefloratio breviter contorta" für die abgebildeten Extreme unpassend ist; *Lorostelma Struthianthus* mit längeren Corollenzipfeln ist nur eine Art mit etwas mehr ausgeprägter contorter Knospenlage = Vincetoxicum Struthianthus OK. — Ich sammelte:

V. tenue OK. (*Tyl. t.* Bl.) var. **ovatum** Miq. Java: Bandong.

V. ventricosum OK. (*Tyl. Wallichii* Hk. f. non Vinc. Wallichii OK. [Wight] Java: Sandbay. Der Name bezieht sich auf die ventricosen Follikel.

Unter Vincetoxicum sind ausser schon genannten Arten bereits richtig benannt: V. acuminatum Dcne., ambiguum Maxcz., amplexicaule S. & Z., Arnottianum Wight (incl. *V. montanum* Dcne. = *Tylophora Govani* Dcne. ex BHgp.; von Hk. f. in fl. brit. Ind. in 2 Genera aufgeführt!), aristolochiodes Fr. & Sav. (*Tyl.* Miq.), ascyrifolium Fr. & Sav., atratum Morr. & Dcne., Brandtii Fr. & Sav., canescens Dcne. (W.), carnosum Bth. (*Oxystelma* R.Br.), chinense S.L.M. Moore, corymbosum BHgp. (Wight = *Cynoct.* Dcne.), elegans Bth., floribundum Fr. & Sav. (*Tyl.* Miq.), fruticulosum Dcne., fuscatum Rchb., Hueteri Vis. & Aschs., japonicum Morr. & Dcne., inamoenum Maxcz., Krameri Fr. & Sav., leptocladum Dcne., leptolepis Bth., luteum Sieb., macrophyllum S. & Z., mandshuricum Hance, medium Dcne., melanthum Dcne. (HBK.), mongolicum Maxcz., multinerve Fr. & Sav., nikoēnse Fr. & Sav., nivale Boiss. & Heldr., ovatum Bth., palustre A. Gray (Pursch), parviflorum Dcne., pumilum Dcne., purpurascens Morr. & Dcne., Rehmannii Boiss., rubellum Fr. & Sav., scoparium A. Gray (Nutt.), sepium Dcne., Sieboldii Fr. & Sav., sibiricum Dcne. (L.), speciosum Boiss. & Sprunner, sublanceolatum Maxcz. (*Tyl.* Miq.), Tanakae Fr. & Sav., tmoleum Boiss., Vernyi Fr. & Sav., versicolor Dcne., volubile Maxcz., Wilfordii Fr. & Sav. (*Cynoct.* Maxcz.).

Zu übertragen sind und dabei vorerst zu ändern:

Cynanchum ovalifolium Wight = *Holostemma laeve* Bl. 1826
= Vincetoxicum laeve OK.

Cynanchum pauciflorum R. Br. 1811 = *Periploca tunicata* Retz. 1783
= V. tunicata OK.

Cynanchum chinense R. Br. (non Vinc. chin. Moore) = *Cynanchum pubescens* Bge. = V. pubescens OK.

Vincetoxicum Kunthii Hemsley = *Cynanchum lanceolatum* HBK. = V. lanceolatum OK.
Endotropis Meyeri Dcne. c. syn. *Cynoctonum virens* E. Mey. = V. virens OK.
Cynoctonum roseum Dcne. = *Cynanchum r.* R.Br. = *Asclepias purpurea* Pallas = V. purpureum OK.
Cynoct. Bungei Dcne. c. syn. *Ascl. hastata* Bge. = V. hastatum OK.
Vincet. Guilleminianum Dcne. = *Periploca virgata* Poir. = *Orthesia virgata* Fourn. = V. virgatum OK.
Amphistelma parviflorum Fourn. non Vinc. p. Dcne. = V. Fournieri OK.
Tylophora macrantha Hk. f. 1885 non Hance 1882 Journ. bot. 79 = V. Hookerianum OK.
Tyl. Iphisia Dcne. c. syn. *Iphisia multiflora* Wright = V. multiflorum OK.
Tyl. purpurea Wight „Wall." non P. purp. OK. = V. irrawaddense OK.
Tyl. zeylanica Dcne. = *Cynanchum micranthum* Thbg. = V. micranthum OK.
Tyl. asthmatica W.&A. = *Cyn. vomitorium* Lam. = V. vomitorium OK.
Tyl. macrophylla Bth. non V. macr. S.&Z. = V. Benthamianum OK.
Tyl. floribunda Bth. non *Cynanchum flor.* R. Br. = V. polyanthum OK.
Tyl. laevigata Dcne. = *Periploca mauritiana* Poir. = V. mauritianum OK.
Tyl. cordifolia BHgp. non Thw. = *Hybanthera c.* Lk., Kl. & Otto = V. Hybanthera OK.
Tyl. villosa BHgp. (non Bl.) = *Hyb. villosa* Miq. = V. Miquelianum OK.
Tyl. laevis Dcne. non V. laeve OK. (Bl.) = V. hortulorum OK.
Tyl. congesta Dcne. non V. cong. OK. (*Cyn.* Vell.) = V. Leschenaultii OK.
Tyl. Bojerianum Dcne. non V. Boj. OK. = V. madagascariense OK.

Folgende Arten mit unveränderten Speciesnamen, wobei sich blosse Autorcitate in ( ) auf *Cynanchum* beziehen und Tyl. für *Tylophora*, Orth. für *Orthosia*, Amph. für *Amphistelma*, Cnct. für *Cynoctonum* abgekürzt ist. Vincetoxicum abyssinicum (Dcne.), acutum (L.), affine (Hemsl.), alatum (Wight & Arnott = W.&A.), angulatum (*Amph.* Fourn.), aphyllum (*Amph.* Fourn.) (Vell.), arenosum (*Orth.* Dcne.), auriculatum (Wight „Royle"), barbatum (*Tyl.* R. Br.), Belostemma (*Tyl.* Bth.), biflorum (*Cnct.* Phil.), biglandulosum (*Tyl.* A. Gray), boerhaviaefolium (Hk.&A.), Bojerianum (*Cnct.* Dcne.), caffrum (*Tyl.* Meisn.), calcaratum (*Tyl.* Bth.) Callialata (Wight „Ham."), capense (R.Br.), ? capillare (Thbg.), capparidifolium (*Tyl.* W.&A.), caudatum (Maxcz. = *Endotropis* Miq.), chiloēnse (*Cnct.* Dcne.), chloranthum (*Tyl.* Miq.), cissodes (*Tyl.* Bl.), congestum (Vell. = *Orth.* Dcne.), cordifolium (*Tyl.* Thw.), crassifolium (*Tyl.* Dcne. „Zippel"), cuspidatum (Dcne. „Zippel"), Dalhousiae (W.&A.), Dalzellii (*Tyl.* Hk. f.), Decaisnei (*Orth.* Fourn.), deltodeum (Hk. f.), dimidiatum (*Cnct.* Hassk.), Dombeyanum (*Cnct.* Dcne.), Dregeanum (*Cnct.* Dcne.), Eichleri (*Orth.* Fourn.), enerve (*Tyl.* F. v. M.) erectum (*Tyl.* F. v. M.), erubescens (R. Br.), Eurychiton (*Cnct.* Dcne.), excelsum (Desf.), exile (*Tyl.* Colebr.), fasciculatum (*Tyl.* Wight „Ham."), ferrugineum (*Amph.* Fourn.), fimbriatum (HBK.), flexuosum (*Tyl.* R. Br.), floribundum (R. Br.), Fordii (Hemsl.), formosanum (*Cnct.* Maxcz.), globiferum (*Tyl.* Hk. f.), grandiflorum (*Tyl.* R. Br.), Helferi (*Tyl.* Hk. f.), heterophyllum (*Tyl.* A. Rich.), Heydei (Hk. f.), himalaicum (*Tyl.* Hk. f.), hirsutum (*Tyl.* Wight), hispidum (*Tyl.* Dcne.), Jacquemontianum (Dcne.), insulanum (*Cnct.* Hance), linearifolium (Hemsl.), longifolium (*Tyl.* Wight), lutescens (*Tyl.* Dcne.), lyciodes (*Tyl.* Dcne.), Meyeri (*Cnct.* Dcne.), mollissimum (*Tyl.* Wight), montevidense (Spr.), mucronatum (*Cnct.* Dcne.), multiflorum (*Orth.* Fourn.), muricatum (*Cnct.* Dcne. = *Holostemma* Bl.), myrtifolium (Hk. & A.),

nemorum (*Cnct.* Phil.), nummulariaefolium (Hk. & A.), obovatum (*Cnct.* Dcne.), pachyphyllum (*Cnct.* Dcne.), paniculatum (*Tyl.* R. Br.), patagonicum (*Cnct.* Phil.), pauciflorum (*Tyl.* W. & A.), pedunculatum (R. Br.), Perrottetianum (*Tyl.* Dcne.), puberulum (F. v. M.), repandum (*Cnct.* Dcne.), Riedelii (*Amph.* Fourn.), rotundifolium (*Tyl.* Wight „Ham."), Roylei (Wight), rupestre (*Tyl.* Bl.), Selloanum (*Amph.* Fourn.), serpyllifolium (Kth.), stenophyllum (Hemsl.), streptolobum (*Amph.* Fourn.), sylvaticum (*Tyl.* Dcne.), syringifolium (*Tyl.* E. Mey.), tenerrimum (*Tyl.* Wight), tomentosum (*Amph.* Fourn.), tuberculatum (*Cnct.* Bl.), umbrosum (*Orth.* Dcne.), undulatum (*Cnct.* Dcne.), urceolatum (*Orth.* Fourn.), verticillatum (Hemsl.), villosum (*Tyl.* Bl.), viride (*Cnct.* Phil.), Wallichii (Wight), Woollsii (*Tyl.* Bth.), Zollingeri (*Cnct.* Miq.) OK.

108. Loganiaceae.

Buddlea (male Buddleia Buddleja) **americana** L. Venezuela.
B. asiatica Lour. Anam. Java. Sikkim.
B. parivflora HBK. Costarica.

[] **Euosma** Andr. (1808) rep. 520 non Hb. & Bpl. 1809 = *Logania* R. Br. 1810. Es ist Euosma albiflora* Andr. = *Logania floribunda* R. Br. Brown verwarf den Namen bloss, weil er ihn für die meisten Arten unpassend hielt, wie er selbst bemerkte. Die anderen Arten sind: Euosma buxifolia (F. v. M.), callosa (F. v. M.), campanulata (R. Br.), ciliolata (Hk. f.), cordifolia (Hk.), crassifolia (R. Br.), depressa (Hk. f.), fasciculata (R. Br.), flaviflora (F. v. M.), latifolia (R. Br.), linifolia (Schl.), longifolia (R. Br.), micrantha (Bth.), nuda (F. v. M.), ovata (R. Br.), pusilla (R. Br.), serpyllifolia (R. Br.), spermacocea (F. v. M.), stenophylla (F. v. M.), tetragona (Hk. f.) OK. Die Autorcitate in () beziehen sich auf *Logania.*

Fagraea morindifolia Bl. Java.
F. obovata Wall. Java.

Gaertnera = Sykesia.

Geniostoma arboreum OK. (*Haemospermum arboreum* Bl. 1826 = *Geniostoma Haemospermum* Steud. 1840). var. **laevigatum** Bl. Java. Dieng 2000 m.
G. montanum Z. & M. Java: Gede 2300 m.

Logania = Euosma.

Potalia amara Aubl. Panama; bisher nur in Guiana und Brasilien.

Spigelia anthelmia L. Trinidad. Costarica: Port Lemon.
Sp. splendens Wendl. Costarica.

Sykesia Arn. 1836 = *Gaertnera* Lam. 1792, non Retz. 1791, non Schreb. 1789, non Med.* 1785 = *Andersonia* R. & S. „Schl." 1819 non R. Br.* 1810. Infolge Wiederherstellung der ältesten Gaertnera kommt Sykesia zur Geltung.

S. viminea OK. (*Gaertn. v.* Hk. f. = *Psychotria v.* Wall.) Singapur & Jahore. Die anderen Arten sind: Sykesia Walkeri Arn., acuminata (Bth.), arenaria (Bkr.), calycina (Boj.), crassifolia (Boj.), cuneifolia (Boj.), edentata (Boj.), grisea (Hk. f.), hongkongensis (Seem.), Junghuhniana (Miq.), lanceolata (Boj.), longifolia (Boj.), macrobotrys (Bkr.), macrostipula (Bkr.), obovata (Bkr.), oxyphylla (Bth.), paniculata (Bth.), pendula (Boj.), phanerolebia (Bkr.), phyllosepala (Bkr.), phyllostachya (Bkr.), psychotriodes (Bkr.), rosea (Bth.), rotundifolia (Boj.), sphaero-

carpa (Bkr.), ternifolia (Thw.), vaginata (Lam.), vaginans (*Psychotria v.* DC. 1830 = *Sykesia Koenigii* und *thyrsiflora* Arn. 1836), Zollingeriana (Miq.). Auszuschliessen ist *Gaertnera obesa* Hk. f. = *Psychotria stipulacea* Wall. = Uragoga stipulacea OK.

109. Gentianaceae.

[] **Bisgoeppertia** OK. = *Goeppertia* Gris. 1862 non Sternb. „Presl", 1838 gen. fossil. Die zwei Arten sind: Bisgoeppertia volubilis OK. (Gris.) und gracilis OK. (Wright).

Canscora decussata R. & S. (Roxb.), Calcutta.

C. diffusa R. Br. (Vahl) *α* normalis Birma, Bengalen, Dekkan.

var. **tenella** Clarke (Wight). Dekkan.

var. subtrichotoma O.Ktze. Subtrichotoma Bengalen. Hiervon ist var. decurrens OK. (Dalz.) nur durch etwas geflügelten, nicht bloss viereckigen Stengel verschieden.

Centaurodes Moehring (1736) hort. priv. 109—110 = *Centaureum* Hall. fl. jen. (1745) = *Erithrea* Neck. 1790 = *Erythraea* „DC." Moehring basirte seine Gattung auf *Centaurium palustre luteum* Vaill. Bot. Par. 32 t. VI f. 3 = *Gentiana maritima* L. = *Erythraea maritima* Pers. = Centaurodes maritimum OK. Haller in Ruppius fl. jen. hatte für Centaurea (ia, ium) L. noch verschiedene Gattungen: *Jacea*, *Cyanus*, *Calcitrapa*. Ludwig 1737 führt die Gattungen noch nach alter Bezeichnung *Centaurium majus* T. und *Centaurium minus* T. auf.

Centaurodes Centaurium OK. (*Gentiana Centaurium* L. = *Erythraea Centaurium* Pers.) Anam: Turong; Bengalen und zwar die als *E. ramosissima* und *Roxburghii* beschriebenen, ziemlich veränderlichen Formen, dabei auch f. albiflora. Die Art ist recht variabel und neuerdings in Microspecies gespalten, wobei namentlich ausser Acht gelassen worden ist, dass die Höhenverhältnisse der Kelche zur Corolle schwankend sind, weil sich die Corollenröhre während des Blühens stark verlängert; *E. linearifolia, pulchella* etc. habe ich bereits in meiner Flora von Leipzig eingezogen. Es ist nicht zu vergessen, dass man bei Beurtheilung des Artenwerthes Zwischenformen aus den verschiedensten Gegenden berücksichtigen muss und sich nicht durch etwa localconstante Formen irre leiten lassen darf; die Art scheint selten auch heterostyl zu sein, womit ungleiche Insertion der Stamina correlativ ist.

In der alten Welt sind noch Centaurodes spicatum OK. (*Er. sp.* Pers.; auch in Australien) und C. diffusum OK. (*Er. d.* Woods.). Die Arten der neuen Welt übertrage ich von *Erythraea* unrevidirt: Centaurodes Beyrichii (Torr. & Gray), calycosum (Buckley), chilense (Pers.), divaricatum (Schaffn.), Douglasii (Gray), floribundum (Bth.), macranthum (Hk. & Arn.), Muehlenbergii (Griseb.), Nuttallii (Wats.), pauciflorum (Mart. & Gal.), paposanum (Phil.), quitense (HBK.), setaceum (Bth.), strictum (Schiede), tenuifolium (Mart. & Gal.), tetramerum (Schiede), texense (Gris.), trichanthum (Gris.), venustum (Gray) OK.

Chlora = Seguiera.

Crawfordia Wall. 1826 = *Tripterospermum* Bl. 1826. Ich kann nicht ermitteln, welches älter ist.

C. fasciculata Wall. Sikkim.

C. trinervis D. Dietr. (*Tripterospermum tr.* Bl.) 1826 = *Cr. Blumei* G. Don 1838) Java: Gede.

Cutubea (male Coutoubea) **spicata** Aubl. Trinidad.

Enicostemma = Hippionum.

Erythraea = Centaurodes.

Exacum pedunculatum L. Dekkan. Die blaue Farbe ändert beim Trocknen in's Rothgelbe.

E. tetragonum Roxb. α coeruleum O.Ktze. Corolla coerulea. Calcutta.

β flavum O.Ktze. Corolla flava. Terrai. Clarke in Fl. brit. Ind. bezweifelt zwar die Angabe Don's bezüglich der gelben Farbe. Diese Art ändert aber, wiewohl seltener auch gelbblühend, und nach Miquel Fl. ind. bat. für *E. Horsfieldii*, welches Clarke hierherzieht, auch weissblühend.

† Frasera = Sweertia.

Gentiana quadrifaria Bl. Java: Dieng 2000 m.

G. thermalis O.Ktze. n. sp. Annua glabra acaulis pluriflora. Folia pauca parva vix 1 cm longa spathulato obovata rosulantia. Pedunculi radicales brevissimi ± 1/2 cm longi. Flos tetramerus foliis 2 bracteiformibus — 2 cm longis ovatis acuminatis sessilibus complicatis suffultus. Calyx quadrifidus — 2 cm longus lobis longe acuminatis dorso subcarinatis. Corolla 3 cm longa coerulea infundibuliformi campanulata plicis destituta non coronata lobis oblongis obtusis suberectis — 1 1/2 cm longis margine eroso-fimbriatis. Stamina filamentis glabris, antheris extrorsis versatilibus oblongis. Ovarium longe stipitatum in stylum simulate simplicem attenuatum partibus 2—5 mm longis stigmatibus apice truncatis media parte ligulatis. An den heissen Quellen der Geysirregion des U. St. Yellowstone National Parkes. Ist der Blüthe nach, mit Ausnahme der merkwürdigen Narben, die nicht halbkreisförmig, sondern gestutzt und mit einer schmalen Ligula versehen sind, von G. serrata kaum verschieden, aber der selbst bei verkümmerten Expl. von G. serrata nie fehlende lange Blüthenstiel, die acaule Beschaffenheit, die eigenthümlichen Bracteen unter dem Kelch nach Art der perennirenden, in der Blüthe sonst verschiedenen G. barbellata lassen eine gute Art erwarten, die ich leider nur sehr sparsam gefunden habe.

Göeppertia = Bisgoeppertia.

Halenia = Tetragonanthus.

[] **Helia** Mart. (1827) n. g. II 122—4 mit 2 Arten incl. *Irlbachia* Mart. l. c. p. 101 mit nur 1 Art, = *Lisyanthus* auct. „Aubl." non Lisianthius P.Br.* = *Lisianthus* L. 1767. Es muss ein anderer Name für *Lisyanthus* „Aubl." gewählt werden, 1. weil die ältere homonyme Gattung P. Browne's wieder herzustellen ist, 2. weil Aublet überhaupt keine neue Gattung *Lisyanthus* aufgestellt hat; vergl. unter Lisianthius P.Br. — Da die 2 Gattungen von Martius, welche jetzt vereint sind, von gleichem Datum sind, entscheidet für die Wahl des Namens die Speciesmajorität. Es bleiben also geltend: Helia spathulata Mart. = *Lis. sp.* HBK. (incl. *Martii* Gris.); H. oblongifolia Mart. = *Lis. ob.* Gris. und H. brevifolia Cham. = *Lis. br.* Gris.

Helia chelonodes OK. (*Penstemon ch.* L. 1775 = *Lisianthus ch.* L. f. 1781) Trinidad.

Von den anderen Arten haben zunächst andere Speciesnamen zu erhalten:

Lis. trifidus HBK. = *L. acutangulus* R. & P. = Helia acutangula OK.
Lis. acutangulus Mart. non Helia ac. OK. = H. cujabana OK.
Irlbachia elegans Mart. gen. II 101 non *Lis. e.* Mart. l. c. 88 = *Lis. paniculatus* Spr. = H. paniculata OK.

Irlb. Bonplandiana Fenzl 1839 = *Claytonia nemorosa* R. & S. 1819 = H. nemorosa OK,

Von *Lisyanthus* sind mit unveränderten Speciesnamen zu übertragen: Helia alata (Aubl.), alba (Prog. „Spruce"), alpestris (Mart.), amoena (Miq.), amplissima (Mart.), angustifolia (Kth.), arborea (Prog. „Spruce"), auriculata (Bth.), bifida (HBK.), campanulacea (Desr.), campanulodes (Prog. „Spruce"), coerulescens (Aubl.), [*Irlbachia* Mart.], crassicaulis (Mart. & Gal.), daturodes (Gris.). densiflora (Bth.), elegans (Mart.), Elisabethae (Gris.), fistulosa (Poir.), frigida (Sw.), glabra (L.f.), glandulosa (Rich.), gracilis (Gris.), grandiflora (Aubl.), loranthodes (Gris.), macrantha (Bth.), macrophylla (HBK.), Mathewsii (Gris.), neriodes (Gris.), obtusifolia (Gris.), Oerstedtii (Gris.), ovalis (R. & P.), pendula (Mart.), pratensis (HBK.), princeps (Lindl.), pulcherrima (Mart.), pulchra (Hk.), pumila (Bth.), purpurascens (Aubl.), ramosissima (Bth.), revoluta (R. & P.), Schomburgkii (Gris.), speciosa (Cham. & Schl.), splendens (Hk.), Spruceana (Bth.), tenuifolia (Spr.), tetragona (Bth.), thamnodes (Gris.), uliginosa (Gris.), vasculosa (Gris.), virgata (Prog.), viridiflora (Mart.), viscosa (R. & P.) OK.

Hippion(um) Spr. (1825) syst. I g. nov. (nom. corr.), non Schmidt † 1796 = *Enicostemma* Bl. 1826 = *Slevogtia* Rchb. 1828. Der Name Hippion ist von Grisebach nur wegen Hippia verworfen worden; aber es handelt sich hier nicht um zwei verschiedene orthographische Endungen, da Hippion das „Pferdeveilchen" aus *ἱππος* und *ιον*, Hippia aber gar nicht zusammengesetzt ist; die Namen sind also verschieden und wegen der Aehnlichkeit in den Auslautsilben darf Hippion als Pseudohomonym eine geringe Correctur am Ende erfahren, welche ich in Hippionum besorgte.

H. verticillatum Spr. em. (L.) var. occidentale OK. Trinidad. Variat:

α occidentale OK. (Gris.) Folia longe acuminata lata (1:4—8) inferiora latiora quam superiora. (Amerika, Java, Madagascar.)

β maritimum OK. (Don) Folia obtusa 1—1 1/2 cm lata. (Asien.)

γ hyssopifolium OK. (W.) Folia angusta 1/2 cm lata obtusa vel acuta.

Die Blüthen sollen nach Grisebach kornblumenblau sein; ich fand sie weiss bei der amerikanischen Form, also wie bei denen der alten Welt. Grisebach in DC. prod. IX pg. 65 citirt ausserdem *Gentiana verticillata* unrichtig; sie ist nicht L. sp. I 333 oder L.f. suppl. 171, sondern L. syst. X und L. suppl. 174 zu finden.

Hoppea dichotoma Vahl. Calcutta, Dekkan. Die Blüthenfarbe ändert weiss bis schwefelgelb.

Ixanthus = Wildpretina.

Leianthus = Lisianthius P.Br.

Limnanthemum = Nymphodes.

Lisyanthus „Aubl." = **Helia.**

[] **Lisianthius** P.Br. (1756) jam. p. 157 (*Lysianthius* P.Br. t. 9 fide Pfeiffer sed non in editio II) = *Lisianthus* L. 1767 = *Leianthus* Gris. 1839 (non *Lisyanthus* Aubl. 1775 = *Lisianthus* L. fil. 1781). Grisebach citirt selbst Lisianthius P.Br. zu seinem *Leianthus*. Linné führt 1767 zwei Arten auf, welche mit den Browne'schen gleich sind: L. longifolius* L. = *Leianthus longifolius* Gris. = P.Br. t. 9 fig. 1 und L. cordifolius* L. = *Leianthus cordifolius* Gris. = P.Br. t. 9 fig. 2. Im Uebrigen ist die Angabe, dass Aublet oder L.f.

ein neues Genus Lisyanthus aufgestellt hätten, nicht zu rechtfertigen. L.f. citirt Aublet zu einer Art und Aublet citirte Linné überhaupt nicht zu den Gattungsnamen; es ist bei ihm selbstverständlich, dass man bei bekannten Gattungen auf Linné zurückzugehen habe. Aublet beschreibt bloss eine Anzahl neuer Arten, die wir jetzt nicht zur Gattung Lisianthius P.Br. 1756 oder L. 1767 rechnen. Wenn Aublet eine neue Gattung aufstellte, pflegte er mindesten eine Definition des Wortes zu geben. Aublet, der sich mit der Literatur gut vertraut zeigt, konnte das Genus von P. Browne = Linné nicht übersehen haben und hatte dafür nur eine andere Orthographie angewendet. Die anderen Arten sind: Lis. latifolius Sw., exsertus Sw., nigrescens Cham.&Schl. (1831 incl. *L. cuspidatus* Bert. 1840), saponariodes Cham.&Schl., umbellatus Sw. und von *Leianthus* zu übertragen: Lis. axillaris (Hemsl.), brevidentatus (Hemsl.), Seemannii (Gris.), Skinneri (Hemsl.) OK.

[] **Nymphodes**(oides) Ludw. (1337) defin. 23 = *Limnanthemum* Gmel. 1769 = *Villarsia* Gm. 1791 non auct. Linné hatte Menyanthes Tourn. und Nymphoides Tourn. vereinigt; Ludwig und andere Zeitgenossen Linné's führten sie aber beide getrennt auf, dabei unter Nymphoides nur eine Art, deren Gattungsnamen Linné später zum Speciesnamen machte: *Menyanthes Nymphoides* L. = *Limnanthemum nymphoides* Link. = *L. peltatum* Gm. 1769 = *Nymphoides orbiculata* Gilib. 1792 = Nymphodes peltatum OK.

N. cristatum OK. (*Limn. cr.* Gris. = *Menyanthes cr.* Roxb.) Cambodgia, Bengalen. Die anderen Arten sind zu übertragen, wobei ich Autorcitate für *Limnanthemum*-Homonyme in (), für andere in [] setze: Nymphodes aurantiacum (Dalz.), crenatum [(F. v. M.)], Ecklonianum exiguum [(F. v. M.)], exiliflorum [(F. v. M.)], Forbesianum (Gris.), geminatum [R.Br.] (Gris.), Humboldtianum [Kth.] (Gris.), hydrocharodes [(F. v. M.)], Hydrophyllum [Lour.] (Gris.), indicum [L.] (Gris.), Grayanum (Gris.), lacunosa [Vill.] (A.Gray), minimum [(F. v. M.)], microphyllum [St. Hil.] (Gris.), orbiculatum [Lam.] (Gris.), parvifolium [Wall.] (Gris.), Thunbergianum (Gris.) OK. Ausserdem mit anderem Speciesnamen: *Limn. trachyspermum* A.Gray = *Menyanthes t.* Mchx. 1803 = *Villarsia aquatica* Gm. 1791 = *Anonymos aquatica* Walt. 1788 = Nymphodes aquaticum OK.

Obolaria = Schultzia.

Octopleura Prog. „Spruce“ (1865) fl. bras. VI^{I} 212 non Gris. 1864 † = *Neurotheca* BHgp. 1873. Da die Melastomacee *Octopleura* Gris. von Cogniaux in Durand index jetzt mit Ossaea DC. 1828 vereinigt ist, wird der in BHgp. neu aufgestellte Namen für diese Gentianaceengattung überflüssig. Die einzige Art ist Octopleura loeseliodes Prog. „Spruce“ „Bth.“ Die Citation von Bth. als Autor von Octopleura in BHgp. ist nicht ganz correct, Spruce oder Bth. werden den Namen wohl zuerst in msc. gegeben haben, aber Progel hat ihn zuerst mit Diagnose publicirt.

Orphium = Valerandia.

[] **Renealmia** Houttuyn (1778/9) Planten Kruidkunde VIII, 335 t. 47 fig. 1 non al. = *Villarsia* BHgp. „Vent. 1803“. Von den gleichlautenden Gattungen ist nur eine älter, aber obsolet: *Renealmia* L. = Tillandsia L. 1737; dagegen wird *Renealmia* L.f. 1781 = Ethanium Salisb. und *Renealmia* R.Br. 1810 ist Libertia Spr. Das Houttuyn'sche Werk ist vor Schaffung des synonymen Gattungsnamens *Villarsia* erschienen. Die citirte t. 47 zeigt *R. capensis* Houtt. colorirt, nebst vergrösserten Blüthen und Fruchtdetails; *Rene-*

almia capensis Houtt. ist = *Villarsia ovata* Vent. = *Menyanthes capensis* Thbg. 1794 = *Menyanthes ovata* L.f. 1781 = Renealmia ovata OK. Ventenat hat überhaupt keine neue Gattung *Villarsia* aufgestellt; er citirt ausdrücklich Gmelin als Autor und fügt der Gmelin'schen Art (nunc Nymphodes aquaticum OK.) noch einige Arten hinzu, die aber nicht mehr dazu gerechnet werden. *Villarsia* „Vent." musste als genus revolutum erroneum jedenfalls durch einen anderen Namen ersetzt werden. BHgp. umgrenzen die Gattung anders als Grisebach und scheiden dessen nordamerikanische Arten aus, aber beide stellen unter falschem Citat neue Genera auf. Die anderen Arten sind: Renealmia parnassifolia (*Sweertia p.* Lab. = *Vill. p.* R.Br.), calthifolia (F.v.M.), congestifolia (F.v.M.), capitata (Nees), latifolia (Bth.), exaltata (Sims 1807 = *V. reniformis* R.Br. 1810), violifolia (F.v.M.), lasiosperma (F.v.M.), albiflora (F.v.M.) OK. F.v.Mueller zieht jetzt *Villarsia, Limnanthemum* und *Liparophyllum* zusammen; dann müssten aber für *Limnanthemum* Nymphodes eintreten, oder aber, wie BHgp. unter Liparophyllum meinen, ist es dann besser, dass alle Menyantheen zu Menyanthes gestellt werden.

[] **Shultzia** (male *Schultzia* auct.) Raf. (1808) Desv. Journ. I 219 und New York med. repos. II 350 = *Obolaria* L. 1737 non Siegesb.* 1736. Der Name ist nach einem Nordamerikaner genannt, und ist daher von Schulzia Spr. 1813, welche in erster Reihe nach dem Hallenser Professor I. H. Schulz benannt ist, wohl zu unterscheiden! Die einzige Art ist Shultzia virginica OK. = *Obolaria v.* L. = *Shultzia obolarioides* Raf.

Seguiera Manetti (1751) Virid. flor. 81 non Löfl. 1758 † = *Blackstonia* Huds. 1762 = *Chlora* Ad. 1763, L. 1767. *Chlora* muss wegen zwei älterer, nach 1735 aufgestellter Synonyme fallen. *Blackstonia* wird von Linné selbst zu *Chlora* citirt, aber Seguiera Manetti ist noch älter und auch älter als *Seguiera* Löfl. Manetti schreibt l. c. p. 83, 981: Seguiera elatior glauca perfoliata floribus luteis numerosioribus in umbellam quasi dispositus Manetti. *Centaurium luteum perfoliatum* T., *Gentiana* L. und 982: Seguiera eadem humilior floribus paucioribus & foliis ad basim non ita dilatatis. Haec floris structura a Centauria minor [jetzt Centaurodes = *Erythraea*] diversa nimium agnoscitur, qui in illo monopetalus infundibulariformis in ora tantum quinque vel septem segmentis divisus cernitur: in hac vero manifeste polypetalus octo vel pluribus angustis petalis instructus, ac calyce pariter polyphyllo exceptus. Die Corolle ist allerdings nicht vollständig in 6—8 Petala getheilt, sondern die Segmente bez. Petala sind basal etwas verwachsen, aber das ist kein Grund, die sonst sicher recognoscirbare und gut begründete Seguiera zu verwerfen. Die zwei Arten Manetti's fallen zu einer zusammen, wenn man mit BHgp., Grisebach, Arcangeli die Arten überhaupt auf zwei beschränkt, nämlich: Seguiera perfoliata OK. = *Blackstonia p.* Huds. = *Gentiana p.* L. = *Chlora p.* L. und Seguiera imperfoliata OK. = *Chlora i.* L.f.

Sweertia L. incl. *Frasera* Walt. Ich ziehe die Gattung *Frasera* ein, weil der einzige Unterschied, der nach BHgp. und Asa Gray noch existieren soll, der eines ausgeprägten Griffels nicht stichhaltig ist. Gray giebt in der Bot. Calif. selbst an: The style of the latter (*Frasera thyrsiflora*) is as short as in Sweertia. Auch *Frasera Parryi* Torrey = Sweertia Parryi OK. hat einen so kurzen Griffel, wie er bei manchen Swertia-Arten sich findet. Aber auch die mässig langgriffeligen Arten: Sweertia fastigiata Pursch = *Frasera thyrsiflora* Hk., Sw. carolinensis OK. (Walt.), Sw. albicaulis Dgl. = *Frasera albicaulis* Gris, Sw. radiatum OK. (*Frasera speciosa* Dgl., non Sw.

speciosa Wall., = *Tesseranthium radiatum* Kellogg) haben keinen anders construirten Griffel als die kurzgriffeligen Sweertia-Arten; es ist ein Stylus simulate simplex, wie ich es oben bei Gentiana thermalis nannte, der allenfalls nur vor der Befruchtung als ein Ganzes erscheint, der sich aber leicht der Länge nach in seine zwei Hälften trennen lässt und nach der Befruchtung sich von selbst in zwei Griffel theilt, die auf den Kapselhälften ± persistiren.

Sw. bimaculata Hk.f.&Th. (S.&Z.) Sikkim.
Sw. carolinensis OK. (*Frasera car.* Walt.) U. St.
Sw. Chirayta Ham. (Roxb.) Sikkim.
Sw. javanica Bl. Java: Dieng 2500 m.
Sw. nervosa Wall. Sikkim.
Sw. pulchella Ham. Bengalen.

Die zu Sweertia zu stellenden übrigen *Frasera*-Arten sind: Sweertia Bigelowii OK. (*Frasera paniculata* Torr. non Sweertia pan. Wall.) und Sw. albomarginata OK. (*Frasera a.* S. Watson).

Tetragonanthus Gmel. (1769) fl. sib. IV 114 Synonym zu *Sweertia corollis quadrifidis quadricornibus* (= *Swertia corniculata* L.) = *Halenia* Borkh. 1796. Gmelin hat die Gattung Steller zugeschrieben und vorher schon einmal publicirt; er citirt dazu: Steller Irc. 121 und Gmelin Ind. Irc. 351; ebenso zur anderen tetrameren Art (Sweertia dichotoma L.) *Tetragonanthus humilis* Gmel.: Steller Irc. 122 und Gmelin Ind. Irc. 351. Wenn nun auch diese zweite Art auszuschliessen ist und mir die citirten älteren Quellen nicht zugänglich sind, so ist doch die Gattung nach 1735 publicirt und zur ersten Hälfte = *Halenia*; ihr Name hat also für diese zu gelten. Der Typus der Gattung ist Tetragonanthus corniculatus OK. (L.) = *Halenia sibirica* Borkh.

T. umbellatus OK. (*Sweertia u.* R.&P. 1802 = *Sw. asclepiadea* HBK. 1818 = *Halenia a.* Gris.) Irazu 3200 m. Die Farbe notirte ich als weiss, Ruiz und Pavon geben vielleicht nach getrockneten Exemplaren die Farbe als gelb an, HBK. gelb mit ?. Ruiz und Pavon beschrieben die Seitentriebe, welche auf aufsteigenden, dicht beblätterten Rhizom meist nur 1—3 Dolden oder Scheindolden, manchmal aber auch verlängerte Inflorescenzen zeigen, während an dem Hauptstengel die Inflorescenz sich stets verlängert und meist nur die unteren Verzweigungen doldige Blüthen haben. Auf dem Irazu wächst auch T. multiflorus OK. (*Halenia m.* Bth.), eine recht abweichende Art mit einwärts (nicht auswärts, wie bei T. umbellatus) gebogenen, viel kürzerem Sporn der nur halb so grossen Blüthen, einjährig ohne Seitentriebe, also auch nicht mit dicht stehenden Blättern unterhalb.

Die anderen Arten sind: *Halenia elliptica* Don 1837 = *Sweertia Centrostemma* Wall. 1831 = Tetr. Centrostemma OK. und mit unveränderten Speciesnamen von *Halenia* = () übertragen: Tetragonanthus alatus [Mart.&Gal.](Hemsl.), brevicornis [HBK.](Don), decumbens (Bth.), deflexus [Sm.](Gris.), Dombeyana (Wedd.), alatus (Wedd.), elongatus (Don), Fischeri (Grah.), gentianodes (Wedd.), gracilis [HBK.] (Gris.), inaequalis (Wedd.), hypericodes [HBK.] (Gris.), longicornis (Mart.&Gal.), major (Wedd.), nudicaulis (Mart.&Gal.), nutans (Mart.&Gal.), parviflorus [HBK.](Don), paucifolius [Mart.&Gal.](Hemsl.), Palmeri (A.Gray), Perrottetii (Gris.), pinifolius [R.&P.](Don), plantagineus [HBK.](Gris.), Purdicanus (Wedd.), Schiedeanus (Gris.) OK.

[] **Valerandia** Neck. (1790) II 33 = *Orphium* E.Mey. 1837. Necker trennte die Gattung von Chironia L.; sie ist von dieser ausser der Behaarung

wesentlich nur durch die Kelche verschieden, die Necker als ventricos subangulat angiebt, was sich auf *Chirona fruticosa* L. = *Orphium fruticosum* E.Mey. = Valeranda fruticosa OK. nur bezieht. Chironia hat ausserdem zum Unterschiede noch spitze Kelchzipfel, wie solche Necker bei Chironia auch beschreibt.

Villarsia = Renealmia.

Wildpretina OK. = *Ixanthus* Gris. 1839 non Ixianthes Bth. 1836 = *Ixianthus* Rchb. Die Ableitung von Ixanthus und Ixianthes = Klebeblume aus ἰξειν (ιξος) und ἀνθος (ἀνθη) ist dieselbe; beide sind homonym mit ungleicher Orthographie und die Grisebach'sche Gattung muss anders benannt werden. Ich widme diese canarische Pflanze dem Chefgärtner und wissenschaftlichen Dirigenten des botanischen Gartens in Orotava auf Tenerifa, der mit relativ geringen Mitteln Grosses für den Garten und diese Insel geleistet hat. Die einzige Art der Gattung ist

Wildpretina viscosa OK. (*Gentiana viscosa* Ait. = *Ixanthus viscosus* Gris.), die ich auf Tenerifa im Walde zwischen Laguna und Taganana sammelte.

110. Polemoniaceae.

[] **Armeria** L. (1735) syst. I c. syn. *Lychnidea* Dill. = *Phlox* 1737. Der Gattungsname *Armeria* W. bez. DC. ist ohnehin nicht giltig und nur ein Synonym von Statice Mill. Unter *Lychnidea* hatte Dillenis (t. 166) zwei Species (mit einigen z. Th. auszuschliessenden Synonymen) beschrieben und abgebildet, die Linné später *Phlox paniculata* L. und *Phlox glaberrima* nannte = Armeria paniculata OK. und A. glaberrima OK. Die Arten sind alle nordamerikanisch, bez. eine auch asiatisch, Armeria sibirica OK. (L.), und nach A.Gray syn. fl. von *Phlox* übertragen: Armeria adsurgens (Torr.), amoena (Sims), bifida (Beck.), bryodes (Nutt.), caespitosa (Nutt.), canescens (T.&Gray), divaricata (L.), Douglasii (Hk.), Drummondii (Hk.), floridana (Bth.), Hordii (Rich.), linearifolia (A. Gray), longifolia (Nutt.), maculata (L.), muscodes (Nutt.), nana (Nutt.), ovata (L.), pilosa (L.), reptans (Mchx.), Richardsonii (Hk.), Roemeriana (Scheele), speciosa (Pursch), stellaria (Gray), subulata (L.) OK.

Cobaea gracilis Hemsl. (*Rosenbergia gr.* Oerst. = *R. penduliflora* Karsten). La Guayra—Caracas. Die Blüthenfarbe ist grün, sowohl an meinem Exemplar, als auch an Costarica-Exemplaren im Kew Herbar; nach Oerstedt auch gelblich, nach Karsten gefleckt. BHgp. vereinigen diese Arten mit Recht.

† Collomia = Navarretia.

Gilia = Navarretia.

Navarretia R.&P. (1794) prod. p. 20 und flora peruv. p. 8; em. incl. *Gilia* R.&P. l. c. prod. p. 25 und flora p. 17 em. incl. *Collomia* Nutt. & *Loeselia* auct. p. p. cfr. A.Gray Synopsis 2. Edition (1866) p. 406. Jede der 2 Gattungen von R.&P. hat nur 1 Art bei R.&P. Nachdem die Gattungen nach Endlicher, BHgp., A.Gray u. A. jetzt vereinigt werden, hat also Navarretia die Priorität zu erhalten.

N. linearis OK. (*Collomia l.* Nutt.) U. St.: Madisonthal.

N. longiflora OK. [Torr.] (Don) var. denverensis O.Ktze. Corolla pallide coerulea tubo vix 2 cm longo lobis longe acuminatis. U. St.: Denver, Rocky mts. 2000 m. Gray giebt die Blüthenfarbe nur weiss an, aber nach Herbarienexemplaren ist sie auch blau. Da kürzere Corollenröhren völlig entwickelter Blüthen auch an sonst normalen Exemplaren, namentlich mit nicht

zugespitzten Corollenzipfeln, sich manchmal finden und sonstige Unterschiede fehlen, so kann ich diese neue Form nur als Varietät betrachten.

N. pungens OK. [Torr.] (Bth.) U. St.: Colorado.

Unter Navarretia sind schon richtig benannt: N. atractylodes Hk. & A., Breweri Greene, cotulifolia Hk., divaricata Greene, filicaulis Greene (Torrey), foliacea Greene, hamata Greene, heterodoxa Greene, heterophylla Bth. [Hk.], intertexta Hk., involucrata R. & P., leucocephala Bth., mellita Greene, mitrocarpa Greene, minima Nutt., nigelliformis Greene, parvula Greene, prolifera Greene, prostrata Greene (Gray), Schottii Torrey, setosissima Tor. & Gray, squarrosa Hk. & A., subuligera Greene, tagetina Greene, viscidula Bth. Die anderen Arten sind zu übertragen, wobei ich blosse Autorcitate von Gilia-Homonymen in () und für andere Gattungsnamen in [] setze.

Navaretia achilleaefolia (Bth.), aggregata [Pursch] (Spr.), androsacea [Bth.] (Steud.), aristella (Gray), aurea (Nutt.), bella (Gray], Bolanderi (Gray), Brandegei (Gray), brevicula (Gray), caespitosa (Gray), californica (Hk. & A.), campanulata (Gray), capillaris (*Gilia c.* Kell. = *Collomia leptalea* Gray), capitata (Dgl.), ciliata (Bth.), congesta (Hk.), debilis (Wats. incl. *Larsenii* Gray), demissa (Gray), densiflora [(Bth.)], densifolia [(Bth.)], depressa (Jones), dichotoma [(Bth.)], diversifolia [*Col. d.* Greene], effusa (*Loeselia e.* Gray 1878 = *Gilia Dunnii* Kell. 1879), filifolia (Nutt.), filiformis (Parry), floccosa (Gray), floribunda (Gray), giliodes [*Coll. g.* Bth. incl. der hinterher publicirten *C. glutinosa*], gracilis [Dgl.] (Hk.), grandiflora [Dgl.] (Gray), Gunnisonii (Tor. & Gray), guttata [(Gray)], Harcknessii (Curran), Havardii [(Gray)], Haydenii (Gray), iberidifolia (Bth.), incisa (Bth.), inconspicua [Sm.] (Dgl.), Jonesii (Gray), latiflora (Gray), latifolia (Wats.), Lemmonii (Gray), leptomeria (Gray), leptotes (Gray = *Collomia tenella* Gray non Nav. tenella OK.), linearis [Nutt.], liniflora (Bth.), longiflora [Torr.] (Dgl.), lutescens (Steud.), Macombii (Tor. & Gray), Matthewsii [(Gray)], micromeria (Gray), minutiflora (Bth.), multicaulis (Bth.), multiflora (Nutt.), nudicaulis [Hk. & A.] (Gray), Nuttallii (Gray), Orcuttii (Parry), Parryae (Gray), pinnatifida (Nutt.), polycladon (Torr.), pumila (Nutt.), pusilla (Bth.), Rattanii (Gray), rigidula (Bth.), spicata (Nutt.), stenothyrsa (Gray), subnuda (Torr.), tenella (Bth.), tenerrima (Gray), tenuiflora (Bth.), tenuifolia [(Gray)], Thurberi [Gray], tricolor (Bth.), virgata [Bth.] (Steud.), Watsonii (Gray), Wrightii (Gray) OK.

Speciesnamen sind zu ändern:

Gilia glomeriflora Bth. = *Cantua gl.* Juss. 1804 = *Phlox pinnata* Cav. 1801 = Navaretia pinnata OK.

G. Bigelowii Gray c. syn. *G. dichotoma* var. *pariflora* Torr. = N. pariflora OK.

G. micrantha Steud. 1840 = *Leptosiphon luteus* und darnach erst publicirt *L. pariflora* Bth. 1833 = N. lutea OK.

G. coronopifolia Pers. = *Polemonium rubrum* L. 1762 = *Ipomoea r.* Murr. „L." 1774 = N. rubra OK.

G. Nevenii Gray 1886 c. syn. *G. multicaulis* var. *millefolia* Gray = N. millefolia OK.

G. dianthoides Endl. = *Fenzlia dianthiflora* Bth. = N. dianthiflora OK.

Dies sind nordamerikanische Arten; ferner folgende aus Südamerika ausser den wenigen, die zugleich in Nordamerika vorkommen.

Navarretia andicola (Phil.), biflora (*Phlox b.* R. & P. = *Collomia coccinea* Lehm.), crassifolia (Bth.), diffusa (Phil.), eritrichodes [Gris.], erythraeodes (Gris.), foetida (Gill.), Gayana (Wedd.), glutinosa [Presl],

gossypifera (Gill.), laciniata (R.&P.), lanuginosa (Phil.), Philippiana (*Gilia glutinosa* Phil. non Nav. gl. OK. [Presl], stenosiphon [Kze.], valdiviensis (Gris.) OK.

Phlox = Armeria.

111. Hydrophyllaceae.

Ellisia = Macrocalyx.

Eriodiction glutinosum Bth. Californien 700 m.

[] **Ernstamra** OK. = *Wigandia* HBK. 1809 und 1818 non Neck.* 1790. Ich widme diese namenfrei gewordene südamerikanische Gattung dem um die Flora von Venezuela verdienten Dr. A. Ernst in dankbarer Erinnerung an die mir in Caracas seinerzeit bereitete freundliche Aufnahme. Ueber die Bildung des Wortes Ernstamra vergl. die Einleitung § 9. Die Gattung Ernestia ist nach Ernst Meyer benannt. Die Arten sind: Ernstamra caracasana (HBK.), crispa (HBK.), herbacea (Choisy), macrophylla (Ch.&Schl.), scorpiodes (Choisy), urens (*Hydrolea u.* R.&P. = *Wig. u.* Choisy) OK.

Hydrolea = Nama.

[] **Macrocalyx** Trew (1761) nova act. (ephem.) nat. cur. II 330—2 t. 7 fig. 1 [cfr. Vogel in Trew pl. Ehret. pg. 56] nomen pro „*Planta Lithospermo affinis* Ehret“ propositum = *Ellisia* L. (1763) sp. pl. II app. non 1759. Linné hatte seine erste *Ellisia*-Gattung 1763 eingezogen, weil mit seiner Duranta 1737 identisch. Nun hatte er eine ihm bis dahin nicht klare Pflanze *Ipomoea Nyctelea* L. 1753 = *Polemonium Nyctelea* L. 1762 im Appendix zu seinen Species plantarum 1763 *Ellisia* genannt. Ob er, wie vermuthet werden darf, die gute Abbildung mit Details, welche Trew vorher 1761 publicirt hatte, schon gesehen, steht nicht fest; er citirte „*Planta Lithospermo affinis* E.N.C. 1761 p. 330“ erst in syst. XII 1767, vergass aber dabei die Abbildung und den Namen Microcalyx zu citiren. Ehret hatte Beschreibung und Abbildung geliefert, aber nicht selbst einen Namen für die Gattung gegeben, was Trew l. c. 332 in einer Nachschrift unter weiterer Motivirung der neuen Gattung ergänzte und zwar gab er zwei Namen Macrocalyx seu Colpophyllos, von welchen der erste zu gelten hat. Die Arten sind: Macrocalyx Nyctelea (L.), membranaceus (Bth.), chrysanthemifolius (Bth.) OK.

[] **Marilaunidium** OK. = *Nama* auct. (L. 1759) non L.* 1747. Wegen Wiederherstellung der ursprünglichen Nama von 1747 ward diese Gattung namenfrei. Ich widme sie Professor Dr. Anton Kerner, Ritter von Marilaun, dessen meist geistreiche Arbeiten mich oft belehrt und zu weiterem Studium und Prüfung angeregt haben. Die Arten sind nach Asa Gray (cfr. Hemsley biol. c. am. II) von *Nama* übertragen: Marilaunidium biflorum (Choisy), Coulteri (A.Gray), demissum (A.Gray), dichotomum [R.&P.](Choisy), hirsutum(Mart.&Gal.), hispidum(A.Gray), jamaicense(L.), latifolium(A.Gray), Lobbii (A.Gray), macranthum (Choisy), origanifolium (HBK.), Palmeri (A.Gray), Parryi (A.Gray), Rothrockii (A.Gray), rupicolum (Choisy), sandwicense (A.Gray), Schaffneri (A.Gray), sericeum (W.), serpyllodes (A.Gray), stenocarpum (A.Gray), stenophyllum (A.Gray), strictum (Phil. in Chili), subpetiolare (A.Gray), undulatum (HBK.) OK.

Nama BHgp. = **Marilaunidium.**

Nama L. 1747, 1753 non 1759, incl. *Hydrolea* L. 1762. Linné hatte zwei Arten, die erste Art Nama zeylanica, die Linné allein 1753 bez. 1747

aufstellte, ist *Hydrolea zeylanica* Vahl. Die erst 1759 hinzugefügte Art *Nama jamaicensis* gehört nicht zu dieser Gattung. Bei der Vereinigung von Nama L. 1747 mit *Hydrolea* 1762 hat Nama den Altersvorzug und *Nama* auct. ist dann anders zu benennen.

N. spinosa OK. (*Hydrolea sp.* L.) Caracas.

N. zeylanica L. Java, Bengalen. Die anderen Arten sind von *Hydrolea* zu übertragen: Nama affinis (A.Gray), caroliniana (Mchx.), corymbosa (Ell.), elegans (Benn.; *H. glabra* Choisy), extraaxillaris (Morren), glabra (Schum. non Choisy), floribunda (Kotschy; *H. graminifolia* Benn.), macrosepala (Benn.), megapotamica (Spr.), multiflora (Choisy), nigricaulis (Gris.), paludosa (Benn.), quadrivalvis (Walt. incl. *ovata* Nutt. ein passenderer, aber jüngerer Name) OK.

Phacelia circinata Jacq. β integrifolia O.Ktze. Folia omnia integra. U. St.: Colorado 2700 m.

γ pinnatum OK. (Vahl) Folia omnia pinnatifida vel secta segm. paucis. Mit β. Ausserdem kann man α heterophylla als die gewöhnliche Form mit ungleichen Blättern unterscheiden.

Wigandia = Ernstamra.

112. Boraginaceae.

[] **Alkanna** Tausch 1824 = *Oskampia* Moench 1794 ex syn. sed non ex descr. Moench hatte Nonnea lutea mit *Lithospermum* (= Alkanna) *orientalis* L. verwechselt; er beschreibt: Calyx semiquinquefidus decemstriatus fructifer inflatus nutans; pericarpia (nuculae) oblonga laevia etc., während das dazu citirte *Lithospermum orientalis* Calyx profunde quinquepartitus quinquestriatus fructifer explanatus non pendulus, nuculae brevissimae reticulatae hat. Es ist also die Citation bei Pfeiffer: Oskampia = Alkanna zu corrigiren und wie es schon DC. prod. und nach ihm BHgp. gethan, *Oskampia* Moench ex descr. zu Nonnea zu stellen, welche aber nicht Moench 1794, sondern Medicus 1789 zum Autor hat. Wäre die Angabe von BHgp. richtig, so müsste *Oskampia* Moench p. 220 mit einer Art für Nonnea „Moench" 221 (mit einer Art) gelten. So aber bleiben die Genera- und Speciesnamen unverändert.

Anchusa italica Retz. Insel Palma; Madeira.

Bothriospermum tenellum F.&M. (Hornem). Yokuhama. Canton.

Boraginella Siegesb. (1736) fl. petr. 20 c. syn. *Boraginoides fl. albic.* Boerh. = *Boraginoides* Ludw. „Boerh." 1737 & 1760, Moench 1794 = *Pollichia* Med. 1783 (Ait. 1789) = *Trichodesma* R.Br. 1810. Der Typus der Gattung *Boraginoides* Boerh., den Siegesbeck in Borraginella änderte, ist *Borago indica* L. = *Pollichia indica* Med. = *Boraginoides sagittata* Moench = Boraginella indica OK. — *Trichodesma* R.Br. hat drei ältere Namen, müsste also auch wegen *Pollichia* und *Boraginodes* fallen.

B. indica OK. (L.) Dekkan.

B. zeylanica OK. (*Borago z.* L.) Dekkan.

Die anderen Arten sind: Boraginella africana (*Borago* L. = *Boraginodes* Moench = *Pollichia* Med.), ambacensis (Welw.), amplexicaulis (Roth.), angustifolia (Harv.), Aucheri (DC.), calcarata (Cass.), Ehrenbergii (Boiss. „Schweinf."), heliocharis (S. Moore), incana (DC.), khasiana (Clarke), latisepala (F.v.M.), laxiflora (Balf. fil.), microcalyx (Balf. f.), mollis (DC.), physalodes (*Friedrichsthalia ph.* Fenzl), Scottii (Balf. f.), stricta (Aitch.&Hemsl.),

trichodesmiodes (*Friedrichsthalia t.* Bge.) OK. Die blossen Autorcitate in () beziehen sich auf *Trichodesma.*

Bourreria (Beurera) = Morelosia.

[] **Coldenia** L. 1747 = *Hansape* Burm. 1737 „Mus. zeyl. p. 13 *Hansa* anserem, *Pe* pedem notat. Radix enim et folia pedem anserinum referunt". Linné beschrieb 1747 in der fl. zeyl. diese Hermann'sche Pflanze und citirt dazu *Hansape.* Letzterer Name würde zu gelten haben, wenn die Pflanze vorher irgendwo beschrieben oder abgebildet und citirt worden wäre, aber in Hermann's Museum Zeylanicum stehen auch bloss die eben citirten Worte. *Hansape* ist also ein nomen nudum.

[] **Cerinthodes** Ludw. (1737) def. gen. 5 „Boerh." = *Pneumaria* Hill (1764) veg. syst. VII 40 t. 40 fig. 1—3 = *Mertensia* Roth 1797 non 1808. Für *Mertensia* Roth 1797 habe ich zwei ältere Namen gefunden. Ludwig-Boerhaave's Pflanze, deren Gattungsdiagnose Ludwig wie folgt giebt: Folia glauca glabra, calyx tubulatus pentagonus in 5 plicas alatus, flores parvi tubulosi quinquefidi non stellati, semina laevia, ist *Pulmonaria maritima* L. = *Pneumaria mar.* Hill = *Mertensia mar.* Roth = Cerinthodes maritimum OK. Hill führt l. c. noch auf *Pneumaria sibirica* Hill (L.) und *virginica* Hill (L.); diese werden also zu Cerinthodes sibiricum und virginicum OK.; beide sind von Don zu *Mertensia* gestellt. Die anderen Arten sind: Cerinthodes oblongifolium [Nutt.](Don), paniculatum [Ait.](Don), lanceolatum [Pursch](DC.), alpinum[Torr.](Don), simplicissimum[Led.](Don), serrulatum[Turcz.](DC.), rivulare [Turcz.](DC.), ellipticum (Led.), longistylum (Led.), stylosum [Fisch.](DC.), davuricum[Sims](DC.) OK. Die blossen Autorcitate in ( ) beziehen sich auf *Mertensia,* die in [ ] meist auf *Pulmonaria,* bez. andere Gattungsnamen.

Cordia = Lithocardium.

Cynoglossospermum Siegesb. (1736) fl. petr. 40 c. syn. „*Cynoglossum minus* C. Bauh. pinax, *Buglossum angustifolium flore coeruleo semine echinato* T. & *Lappula* Riv." = *Lappula* Hall. 1745, Gilib. 1781, Moench 1794 = *Guettarda* Manetti 1751 = *Echinospermum* Lehm. „Sw." 1818. BHgp. bevorzugen den am wenigsten berechtigten Namen *Echinospermum.* Verschiedene deutsche Floristen hatten *Lappula* dafür genommen, auch ich; aber jetzt habe ich in Cynoglossospermum den unzweifelhaft nach 1735 zuerst dafür gegebenen Namen gefunden. Der Typus der Gattung ist *Myosotis Lappula* L. = *Lappula echinata* Gil. = *Lappula Myosotis* Moench = *Echinospermum Lappula* Sw. = Cynoglossospermum Lappula OK.

Cynoglossospermum mexicanum OK. (*Cynoglossum m.* Cham.&Schl. = *Echinospermum m.* Hemsley) Costarica: Irazu.

C. Redowskii OK. (*Myosotis Red.* Hornem. = *Echin. Red.* Lehm.) U. St.: Colorado.

C. virginicum OK. (*Myosotis v.* L. = *Echin. v.* Lehm.) Pennsylvanien.

Zu Cynoglossospermum Lappula, dass ich in act. hort. petr. 1887 detaillirt behandelte, zog ich *Lappula squarrosa* Rchb., *L. heteracantha* Ledeb. *Echinospermum cariense* Boiss. Ebendort behandelte ich Cynoglossospermum echinophorum OK. = *Lappula echinophora* OK. 1887 (Pallas) incl. *E. minimum* Lehm., *E. Szovitsianum* F.&M., *E. laevigatum* Kar.&Kir., *E. pachypodum* A.DC., *E. candylophorum* Lehm., *E. oliganthum* Boiss., sowie *Heterocaryum subsessile* und *inconstans* Vatke; eine merkwürdig veränderliche Art, auch bezüglich der Früchte, die Jedermann warnen sollte, diese Gattung in

kleinere Gattungen zu theilen. Cynoglossospermum spinocarpum OK. = *Anchusa sp.* Forsk. = *Echin. Vahlianum* Lehm. ist bezüglich der glochidiaten Nüsschenstacheln veränderlich, meist ohne dieselben, sodass der von BHgp. benutzte Unterschied zu Eritrichium unsicher ist. Clarke in Flora brit. India stellt einige *Echinospermum*-Arten zu Eritrichium; Greene in Pittonia spaltet Eritrichium wieder in mehrere Gattungen; vielleicht ist es besser, die Gattung weiter zu ziehen, da die Grenzen unsicher sind. Ich übertrage vorläufig nur die übrigen *Echinospermum*-Arten im älteren Sinne und zwar ohne Artenrevision; es mögen wohl einige der folgenden unter die schon notirten unterzuordnen sein. Die Autorcitate in ( ) beziehen sich auf *Echinospermum*, die in [ ] auf andere Genera.

Cynoglossospermum affine (Kar.&Kir.), anisacanthum (Turcz.), brachycentrum (Led.), Bungei (Boiss.), capense (DC.), caspicum (F.&M.), concavum (F.v.M.), consanguineum (F.&M.), cristatum (Bge.), cymosum (Stschégl.), cynoglossodes [Lam.] (Lehm.), deflexum (Lehm.), diffusum (Lehm.), diploloma (Schrenk), divaricatum (Bge.), latifolium (Rich. „Hochst."), macranthum (Led.), marginatum (Led.), microcarpum (Led.), oligacanthum (Led.), omphalodes (Schrenk), patulum (Lehm.), semicinctum (Stev.), semiglabrum (Led.), sessiliflorum (Boiss.), sinaicum (DC.), spathulatum (Bth.), strictum (Led.), tenue (Led.), virginicum [L.] (Lehm.) OK.

Cynoglossum javanicum Thbg. Java: Bromo.
C. micranthum Desf. Java: Bandong. Sikkim.
C. officinale L. Niagara.

Echinospermum = Cynoglossospermum.

Echium aculeatum Poir. Gomera bei San Sebastiano in etwa 350 m Höhe.
E. bifrons DC. Insel Palma: Caldera.
E. Decaisnei Webb. Gran Canaria, nicht selten, blüht meist weiss; die von Webb angegebene bläuliche Form ist selten.
E. giganteum L. Tenerifa: Risco Burgado.
E. nervosum Ait. Madeira.
E. strictum L.f. Tenerifa: Taganana.
E. violaceum L. em. findet sich auf Tenerifa in folgenden drei Varietäten.
α plantagineum OK. (sp. L. = var. *grandiflorum* DC.) Caulis —1/2 m altus; corolla 2—3 cm longa apice — 1 1/2 cm lata; bracteae latae cordatae. Bei Laguna etc.
β medium O.Ktze. Caules 10—30 cm alti erecti; corolla 1 1/2—2 1/2 cm longa apice vix 1 cm lata; bracteae latae sessiles haud cordatae. Häufig.
γ maritimum G.Kze. Caules minores saepe depressi; corolla 1—1 1/2 cm longa apice 5—8 mm lata; bracteae lineares. Südküste, z. B. bei Adexe häufig.

Ehretia microphylla Lam. 1791 (*E. buxifolia* Roxb. 1795 = *Cordia retusa* Vahl 1791 non E. retusa Wall.) Anam: Turong.

Eritrichium hispidum Buckl. var. leiocarpum O.Ktze. Nuculis laevissimis. U. St.: Nebraska. Nicht mit E. leiocarpum zu verwechseln, welches nicht so zugespitzte Nüsschen, eine andere Gynobasis und locker verzweigten Habitus hat.

Heliotropium curassavicum L. St. Thomas. La Guayra.
H. fruticosum L. Insel Saba bei St. Thomas. La Guayra.
H. indicum L. Trinidad. U. St.: St. Louis. Java.
H. inundatum Sw. Costarica.

H. messerschmidiodes OK. (*H. fruticosum* BHgp. non L.; *Messerschmidia fruticosa* L.f.) *α* latifolium O.Ktze. Auf Tenerifa.

β **angustifolium** WB. (Lam.) Auf Gomera. Ich finde die Art von dieser canarischen Insel noch nicht angegeben. BHgp. haben Recht, diese Art zu Heliotropium zu stellen, denn die Früchte werden nicht fleischig und trennen sich in die Theilfrüchte; da aber die Artennamen fruticosum und angustifolium bei Heliotropium schon existiren, so muss die Art einen anderen Namen erhalten.

H. parviflorum L. St. Thomas.

H. supinum L. Bombay.

Lithocardium L. 1735 c. syn. *Sebestana* Dill. = *Cordia* L. 1737 c. syn. *Sebestana* Dill. Linné war sich über die Stellung im System 1735 nicht völlig klar und stellte die Gattung wohl deshalb nur mit einem * versehen in die 6. Classe; später ward sie in die 5. Classe gesetzt mit Ausnahme von Syst. VI und Mat. med., wo sie wieder in der 6. Cl. 1. O. steht. Das citirte Synonym lässt über die Identität gar keinen Zweifel. Die Anzahl der Stamina variirt von 4—6—∞. Die Autorcitate in ( ) bei den Arten dieser Gattung beziehen sich auf *Cordia*, die in [ ] auf ältere Synonyme. Ich sammelte:

L. album OK. [L.] (R. & S.) La Guayra.

L. Collococca OK. (L.) Portorico.

L. corymbosum OK. [L.] (Don em.) *β* monogynum OK. Caracas.

δ patens OK. Mit *β* an demselben Standort. Ich unterscheide:

α humile OK. (Jacq.) Folia ovata acuta basi obtusa = v. *ovata* DC.

β monogynum OK. (Jacq.; v. *ovalis* DC.) Folia ovalia acuminata basi acuta.

γ lineatum DC. (L.) Folia lanceolata utrinque acuminata.

α—*γ* pilis caulinis ± adpressis.

δ patens OK. (HBK.) Pili caulis patentes. Damit dürfte die Variabilität noch nicht erschöpft sein. Die Synonymie ist nunmehr folgende: *Lantana corymbosa* L. sp. I 1753 = *Varronia lineata* L. 1759 = *V. humilis* Jacq. 1763 = *V. polycephala* Lam. 1791 = *V. monosperma* Jacq. 1797 = *V. ulmifolia* Dumont 1802 und davon abgeleitet: *V. corymbosa* Desv. *Cordia corymbosa* Don, ? W., *C. lineata* Don, *C. ulmifolia* Spr. (err. Juss. bei DC.).

L. cylindrostachyum OK. [R. & P.] (R. & S.) var. cinerascens Gris. (DC.) Portorico: Cayey. Die von Grisebach Fl. Westind. gegebene Diagnose ist zu ergänzen, da das Hauptmerkmal in den kleinen schmalen (1 : 5—8) kaum 1 cm breiten Blättern beruht, die kaum 5 cm lang werden.

var. **interruptum** Gris. (DC.) Colon. Diese Varietät gehört bezüglich des Blattes zu den Mittelformen mit mässig grossen und breiteren (1 : ± 4), etwa 2 cm breiten Blättern.

var. platyphyllum O.Ktze. Folia magna — 8 cm lata deltodeo ovata (1 : 2 1/2—3). Trinidad. Diese Blattform findet sich bei dem verwandten L. martinicense OK. [Jacq.] (R. & S.) häufiger, das sich aber durch die Kelchzipfel leicht unterscheidet.

L. ferrugineum OK. [Lam]. (R. & S.) var. subcordatum O.Ktze. Folia majora subcordata. Costarica: Turrialva. Diese Art treibt gern terminale zusammengesetzte Aehren. Die Varietät habe ich von anderen Standorten noch nicht gesehen; sie ist aber sonst nicht verschieden.

L. globosum OK. [L.] (HBK.) La Guayra.

L. Lockartii O.Ktze. (§ Myxa) *Cordia Lockartii* O.Ktze. olim. Griseo tomentella. Folia brevipetiolata petiolo 1/2—1 cm longo elliptica obtusa vel acuta e basi obtusa lanceolata in eadem stirpe, 6—9 cm longa integerrima siccitate haud nigricantia supra subsericea, adulta puberula subtus velutina. Inflorescentia

corymbiformis haud laxa. Calyx obliquus turbinatus vix 1/2 cm longus 5-dentatus infra 5-costatus extus tomentosus. Corolla vix exserta lobis brevibus rotundatis. Stamina inclusa. Trinidad, wo es auch Lockart bereits vor 1838 sammelte. Eine durch schiefe Kelche ausgezeichnete Art, die auch durch kleine kurzgestielte, sammtig nicht rauh behaarte Blätter von den anderen der Gruppe leicht zu unterscheiden ist. Am nächsten kommt L. Panicularia OK. (Rudge), das sich ausserdem noch durch exserte Stamina und längliche Corollenzipfel unterscheidet.

L. scabridum OK. (Martius). Costarica: zwischen Baguar und Angostura. (Bisher nur aus Brasilien bekannt.)

Lithospermum discolor M. & Gal. β canescens O.Ktze. Costarica: 2700 m. Irazu. Ich unterscheide:

α candicans OK. Folia subtus albo tomentosa. Dies die ursprünglich beschriebene Form aus Mexico.

β canescens O.Ktze. Folia subtus cana in nervis densius villosa. Ausser auf dem von mir entdeckten südlichen Standorte auch in Mexico: Ghiesbrecht 1844.

γ subviride O.Ktze. Folia subtus viridia pilis sparsis strigosis. Guatemala, Salvin 1873/4, in Kew. Diese Art hat die eigenthümlichen, starknervigen, breiten Blätter von Onosmidium virginianum und ist wesentlich nur durch die kurzen runden abstehenden (nicht spitzen, aufrechten) Corollenzipfel verschieden.

Mertensia = Cerinthodes.

[] **Morelosia** Llav. & Lex. 1824 = *Bourreria* P.Br. 1756 = *Beurreria* Jacq. 1763 = *Beureria* Gris. non Ehret* 1755 (Beurera). Da die Ehret'sche Beurera wiederherzustellen war (vergl. S. 5), hat für diese Gattung *Beurera* err. *Bourreria* das nächste Synonym zu gelten, also Morelosia huanita* Llav. & Lex. für *Beurera huanita* Hemsley. Die Arten sind von *Beurera* übertragen: Morelosia Andrieuxii [DC.] (Hemsl.), M. Beurera (*Cordia* und *Ehretia Bourreria* L. = *Beurreria succulenta* Jacq.), calophylla [Rich.] (Gris.), cassinifolia (Gris.), divaricata [DC.] (Don), domingensis (Gris.), exsucca (Jacq.), fasciculata (HBK.), formosa [DC.] (Hemsl.), grandiflora [Poir.] (Bert.), Guildingiana (*Crematomia* Miers), havanensis [W.] (Miers), linearis (Miers), microphylla (Gris.), montana (Wright), ovata (Miers), radula [Poir.] (Cham.), recurva (Miers), reticulata (Gris.), revoluta (HBK.), spathulata [Miers] (Hemsl.), spinifex [R. & S.] (Miers), tomentosa [Lam.] (Don), virgata [Sw.] (Don) OK. Die Citate in () beziehen sich auf *Beurera* alias *Bourreria*, die in [] auf ältere Homonyme aus anderen Gattungen.

Onosmodium virginianum DC. (L.) U. St.: Nebraska.

Paracaryum coelestinum BHgp. (Lindl.) Westghats, Vorderindien.

[] **Patagonica** L. (1735) syst. V, 1 = *Patagonula* 1737. Die zwei Arten sind: Patagonica americana (L.), bahiensis (Moric.) OK. Ursprünglich hatte Linné den bis dahin geltenden Namen von Dillenius (den später auch Adanson wieder aufnahm) angenommen, 1737 änderte er ihn ohne irgendwelche Veranlassung etwas.

Patagonula = Patagonica.

Rhabdia aquatica OK. (*Rotula a.* Lour. = *Rh. lycioides* Mart.) Dekkan.

Tournefortia angustiflora R. & P. Costarica: Baguar, Angostura. Bisher nur aus Peru bekannt.

T. bicolor Sw. γ **brachysepala** Gris. Trinidad.

T. cymosa L. Costarica: Turrialva 1000 m.

T. ferruginea Lam. Puerto Cabello.
T. fuliginosa HBK. Galipan, Caracas.
T. hirsutissima L. St. Thomas, Trinidad.
T. obscura DC. Savanilla. Von T. hirsutissima, mit der sie zuweilen verwechselt ward, durch gefärbte grünlich lillagelbliche Blüthen (bei letzterer sind sie stets weiss), doppeltlängere Kelchzipfel, die bis 8 mm lang lineallanzettig sind und getrocknet bleicher werden (bei T. hirs. spitz oder zugespitzt, 3—4 mm lang und getrocknet schwarzbraun) und durch zwei- bis dreimal längere bis $^1/_2$ cm lange, stets wagrecht abstehende Stengelhaare gut unterschieden.
T. sarmentosa Lam. Turong in Anam.
T. tetrandra Bl. Java: Rambai.
T. tomentosa Mill. Trinidad.
T. volubilis L. β **microphylla** Desv. St. Thomas.

Trichodesma = Borraginella.

113. Convolvulaceae.

Argyreia Hookeri Clarke. Sikkim.
A. mollis Choisy (*Conv. sericeus* L. 1767 = *C. mollis* Burm. 1768) α sericea OK. (L.) Folia elliptica oblonga obtusiuscula vel acuta Java: Bandong.
β acuminata O.Ktze. Folia partim majora ovata acuminata, reliqua minora ut in α. Java: Batavia.
Burmann hatte Linné vorher tabulae ineditae mit Namen gesandt, die Linné änderte, wobei er tab. 17 „f. 1“ citirte; ein Jahr später publicirte Burmann sein Werk, wobei er t. 17 mit nur 1 Figur gab. Linné hat hier, wie in so manchen anderen Fällen, Burmann fil. Unrecht gethan; da es aber eine Argyreia sericea Dalz. schon giebt, kommt der Name mollis wieder zur Geltung.
A. tiliaefolia Choisy (Lam.) Portorico: Strand bei Guayama.

Brewera semidigyna OK. (*Convolvulus semidigynus* Roxb. 1820 = *Brewera cordata* Bl. 1825) Birma: Maulmein.

Calystegia = Volvulus.

Convolvulus althaeodes Ten. Tenerifa.
C. arvensis L. Dekkan.
C. canariensis L. Tenerifa: Las Mercedes-Wald.
C. nodiflorus Desv. St. Thomas; Portorico: Guayama.
C. paniculatus OK. nec L. nec Blanco (*Ipomaea pan.* Burm. 1768, fl. ind. t. 21 fig. 3 = *C. parviflorus* Vahl 1794) Java: Rambay, Ambrawa. Da *C. paniculatus* L. zu Ipomaea paniculata R.Br. geworden ist und *C. paniculata* Blanco von Choisy zu Ip. tuberosa gestellt wird, so muss der Burmann'sche Speciesname nun gebraucht werden, obwohl er wegen der oft geknäuelten Inflorescenzen, die auf demselben Stengel manchmal armblüthig umbellat sind, nicht recht passend ist.
C. siculus L. Gomera, Tenerifa.

Cressa cretica L. Suez.

Cuscuta planiflora Ten. em. Englm. var. Episonchum OK. (sp. W. = var. *Webbii* Englm.) fand ich auf Sonchus spinosa und Plocamia pendula; Lanzerote, Tenerifa.

Evolvulus alsinodes L. em. Bth. α normalis O.Ktze. f. heterotrichus O.Ktze. Venezuela 1500 m.

· β linifolius OK. f. viridis O.Ktze. Turong.
γ **hirsutus** Clarke. Caracas; f. viridis O.Ktze. Benares.
ε argenteus OK. U. St.: Colorado 2300 m.
ζ sericeus OK. f. viridis O.Ktze. Silla de Caracas. Ich unterscheide:

Pedunculi foliis multo longiores 1—3-flori.
Folia lata (1:2—3) . . . . . α normalis
Folia angusta (1:3½—6) (sp. L.; syn. Bth.) β linifolius OK.
Pedunculi foliis subaequilongi 1-flori
Folia lata . . . . . (Lam.) γ hirsutus Clarke
Folia angusta . . . . . (Choisy) δ argyreus OK.
Pedunculi brevissimi foliis multo breviores 1-flori
Folia lata . . . . . (Pursch) ε argenteus OK.
Folia angusta . . . . . (Sw.) ζ sericeus OK.

Diese Namen sind bloss Namen und betreff der Behaarung nicht immer dem Sinne nach richtig. Die Behaarung ändert:

1. viridis O.Ktze. Folia caules viridia subpilosa.
2. canus O.Ktze. Folia caules subtomentosa pilis incanis.
3. ochraceus O.Ktze. Folia caules subtomentosa pilis ochraceis.
4. heterotrichus O.Ktze. Folia caules juvenilia tomentosa, adulta subglabrescentia viridia.

Bentham hat an verschiedenen Stellen über diese Art geschrieben und die vielen Formen entgegen Asa Gray mit Recht vereinigt, denn alle die oben zur Unterscheidung benutzten Eigenschaften sind nicht selten inconstant, manchmal sogar auf einer Pflanze; aber Bentham's var. sericeus fl. austral. ist Ipomoea pilosa Sw. Auch bei Linné muss ein Versehen (lapsus calami?) vorliegen, indem er entgegen den citirten Abbildungen und seinen früheren Beschreibungen, nämlich 1753 foliis subovatis, 1759 obovatis, in sp. II 1763 „obcordate" Blätter beschreibt, was auf folgende Art passt.

E. nummularia L. St. Thomas; Venezuela: Porto Cabello.

Hewittia sublobata OK. (*Conv. s.* L.f. 1781 = *C. bicolor* und *bracteatus* Vahl 1794 = *Hewittia bicolor* Wight = *Shuttera b.* Choisy) Anam: Turong.

[] **Hygrocharis** Hochst. (1842) Pl. Schimp. Exs. auf gedruckten Etiquetten (1838 gesammelt); Lindl. 1847 = *Nephrophyllum* A. Rich. 1850/1. Die einzige Art ist Hygrocharis abyssinica* Hochst. Richard änderte später bei der Beschreibung den Namen, was regelwidrig ist.

Jacquemontia cumanensis OK. (*Conv.* HBK. = *Conv. ferruginea* Vahl non Jacquemontia ferr. Choisy). Venezuela: Puerto Cabello. Die zwei spreizenden Narben sind oblong, zusammengedrückt oder manchmal schwach gekrümmt wie bei folgender Art.

J. pentantha Don (*Convolv. p.* Jacq. 1786/93 = *C. violaceus* Vahl 1794 = *Jacquem. violacea* Choisy). St. Thomas, Barbados. Trinidad.

J. tamnifolia Gris. (L.) Portorico: Caguas.

Ipomoea L. incl. *Legendrea* Webb gen. err; cfr. Christ, spicil. canar. in Engl. Jahrb. IX 125. Die Confusion in der Speciesbenennung infolge des regelwidrigen Gebrauches der Kew-Botaniker, den zuerst in einem anderen Genus (hier Convolvulus) einer Species gegebenen Namen beiseite zu setzen, falls bei Versetzung in ein richtiges Genus ein anderer Speciesname missbräuchlich oder irrig eingesetzt ward, ist in dieser Gattung besonders arg; fast ⅓ aller Ipomeoa-Artennamen, die Clarke in Fl. brit. Ind. voransetzt, sind unrechtmässig be-

nannt. Die Motivirung, Speciesnamen zu wechseln, falls die Species in ein falsches Genus gesetzt war, gleichsam zur Strafe, ist hier am leichtesten ad absurdum zu führen, denn Convolvulus und Ipomoea sind nur durch geringe Narbenmerkmale so wenig verschieden und durch Ausnahmen, bez. *Calystegia* = Volvulus und Jacquemontia verbunden, dass es fast richtiger sein dürfte, sie zu vereinigen, wonach die ersten Speciesnamen selbst von den englischen Dissidenten wieder hergestellt werden müssten.

Ip. aculeata OK. (*Conv.* L. 1753) non Bl. *α* bona-nox OK. (L. 1762). Folia edentata. Westindien, Java.

β heterophylla O.Ktze. Folia plurima angulata subhastata sublobata. Portorico. Linné beschrieb die als *Ip. bona-nox* bekannte Pflanze bereits in sp. pl. I als *Convolvulus aculeatus.* In sp. pl. II zog er ausserdem zu *Ip. bona-nox* sp. pl. II noch die vorher auf Rheede XI t. 50 basirte Ip. alba* L. 1753. Letzteres ist der älteste Name für *Ip. grandiflora* Lam., die man auf Grund der etwa halb so langen, aber fast doppelt breiteren Corollenröhre den breiteren, nicht zugespitzten Früchten, den zur Fruchtzeit vergrösserten stumpflichen Kelchblättern, den meist kürzeren Blüthenstielen wohl unterscheiden kann und zu der sowohl *Ip. aculeata* Bl. als auch *Ip. tuba* Don offenbar gehören. Diese Arten, sowie Ip. muricata* Jacq. (L.) vereinigte Choisy unter *Calonyctium speciosum*, aber Ip. muricata hat rothe (nicht weisse), sowie noch kürzere Corollen, deren Schlund sich viel länger trichterförmig gezogen in die dünne Röhre verschmälert.

Ip. angularis Choisy (L.) *α* normalis. Folia angulata. Java: Wilis.

β vitifolia OK. (sp. L.; syn. auct.) Folia palmatifida. Anam: Turong; Java: Tjibelong. Clarke setzt vitifolia als Speciesnamen voran, aber bei Linné findet sich angularis vor vitifolius publicirt.

Ip. angustifolia Jacq. *α* flava O.Ktze. Corolla pallide flava. Turong.

Ip. arenaria Steud. (Choisy) non R.&S. var. palmatifida O.Ktze. Portorico: Guayama. Das andere Extrem ist var. integerrima O.Ktze. mit ungetheilten Blättern. Hierzu *Exogonium arenarium* Choisy. Dagegen ist *Ip. arenaria* R.&S. = *Conv. arenarius* Vahl 1790 = *Conv. sinuatus* Petagna 1787 = *C. stoloniferus* Cyr. 1788 = *C. litoralis* L. = *Ip. litoralis* Boiss. (non Bl.*) = I. sinuata OK. Es kann der Name sinuata neu verwendet werden, da für *Ip. sinuata* Ortega Ip. dissecta* Pursch (L.) gilt, während für *Ip. dissecta* W. der Name Ip. coptica* Roth (L.) zu gelten hat. (Steudel's Nomenclator enthält einige hierauf bezügliche Fehler: Es giebt keinen *Convolvulus litoralis* Blume, sondern nur eine Ip. litoralis Bl., es giebt auch keine *Ip. stolonifera* Cyrillo, sondern nur einen *Convolvulus stoloniferus* Cyrillo.)

Ip. Batatas Lam. (L.) *α* edulis OK. (*Conv. ed.* Thbg. 1784 = var. *cordifolia* Lowe fl. mad. 1868 II 52. Die gewöhnliche kahle, kriechende, herzblättrige Culturform. Java.

var. dissoluta O.Ktze. Repens; tota planta cum sepalis pilosa. Folia fissa lobo medio majore. Corolla rosea. In agris dissolutis subspontanea. Portorico. Die Behaarung scheint bei der cultivirten nicht kletternden Form auf trockenen Standorten einzutreten, erstreckt sich aber selten auf die Kelche. Grisebach fl. West Ind. beschreibt eine var. porphyrorhiza behaart, aber mit ungetheilten Blättern und weissen Blüthen. Die andere cultivirte Batate: Ip. pandurata (L.) Hemsley non Mey. fehlt bei Grisebach.

var. subscandens O.Ktze. Caulis ± 3 m longus subscandens crassiusculus. Dekkan.

var. fastigiata OK. (Sw.) Scandens caulibus tenuioribus. Die wilde Form. Portorico: Cayey, St. Thomas.

Ip. caespitosa OK. (*Convolv. c.* Roxb. 1824 = *Ip. linifolia* Bl. 1825). Java: Rambai, Penang, Bengalen.

Ip. cairica Sweet (L.) var. dasyperma OK. (Jacq.) Folia digitata segm. integris; f. albiflora O.Ktze. Singapur. Die gewöhnliche Form α pinnatifidopalmata O.Ktze. Folia plurima trisecta segmento medio trifido, segmentis lateralibus bifidis hat bloss mindergespaltene Blätter, aber nicht durchweg. In der Inflorescenz und Behaarung der Samen und Samenform ist kein Unterschied. Clarke trennt die meist cultivirte var. dasysperma als Art nur zweifelhaft auf Grund der Blüthenfarbe, gelblich mit rothem Grund, die man f. bicolor nennen kann.

Ip. campanulata L. var. bicolor O.Ktze. Corolla alba fauce purpurea. Vorderindien: Westghats.

Ip. coccinea L. Westindien.

Ip. cathartica Poir. Portorico. Colon.

Ip. cymosa R.&S. (1817, Roth 1821; *Conv. cym.* Desr.) α glabriuscula O.Ktze. Folia utrinque viridia subtus subpilosa supra glabra f. albiflora O.Ktze. + f. angustifolia O.Ktze. Folia angusta (1 : $2^1/_2$—3). Java: Tjibelong.

β **pilosa** Choisy. Folia subtus breviter villosa supra glabrescentia; f. flaviflora O.Ktze. + f. angustifolia. Anam: Turong.

β, f. albiflora + f. latifolia O.Ktze. Folia (1 : $1^1/_2$—2) 4—6 cm lata. Java: Tjibelong.

γ velutina O.Ktze. Folia velutina supra pilosa; f. albiflora O.Ktze. Java: Bromo.

Ip. costaricensis O.Ktze. n. sp. Costarica zw. Baguar und Angostura.

Um diese Art zu characterisiren ist es nöthig, eine Anzahl verwandter Arten, die in Kew unbearbeitet bei Ip. abutilodes et aff. lagen, zu beschreiben; sie gehören zu den holzig werdenden ± kletternden Arten, wie solche in habituell ähnlichen Arten bei verwandten Genera mehrfach vorkommen z. B. Rivea, Argyrea, Murucoa (= *Lettsomia*), die jedoch keine aufspringenden Früchte haben, und wie bei Brewera, die aber gespaltene Griffel hat. Diese Gruppe der Cordifoliae lignescentes ist mit der asiatischen Ip. campanulata L. verwandt, die ich zum Vergleich in die Clavis mit aufnahm; sie haben folgende gemeinsame Eigenschaften: Lignescens volubilis sarmentosa vel frutescens ramis volubilibus. Pedunculi crassi folia saepissime superantes. Folia cordata integra lata (1 : ± 1 rarius —$1^1/_4$) cuspidata vel acuta crassinervia. Inflorescentiae corymbosae fastigiatae. Petioli foliis aequilongi vel breviores. Corollae conspicuae 4—8 cm (Ip. Fendleriana —12 cm) longae infundibulares ± purpureae extus juventute vel semper villosae sepalis multo longiores. Stamina inclusa. Stylus indivisus. Stigmata subglobosa. Ovarium biloculatum quadriovulatum. Bracteae caducae. Capsula quadrivalva 4-rarius 3—1-sperma. Semina pilis longis rectis dense munita.“)

*Sepala 2—3 cm longa angusta (1 : $2^1/_2$—4) subscariosa fuscescentia subaequalia. Sepala extus dense sericea.

Sepala lanceolata, 1 : 3—4. (Folia subtus sericea supra glabra „shrub with tendency to climb 6—10′, common in the valley of the Apurimae 8—9000′ Pearce 1867“) . . . . . Ip. Pearceana O.Ktze.

Sepala ± obtusa, 1 : ± $2^1/_2$. (Folia subtus tomentosa supra glabra, parva vix 5 cm longa. „Shrub 4′, Quebrada of Parahuanca 855 Matthews“ Peru . . . . . Ip. Matthewsiana O.Ktze.

Sepala oblonga glabra vel basi subsericea. (Folia subtus sericea. Capsula [an semper?] monosperma. Venezuela, Peru, Ecuador. Ip. abutilodes HBK. variat foliis supra glabra = v. Kunthiana O.Ktze.

foliis supra pubesc. (Quayaquil, Hartweg) = v. Hartwegiana O.Ktze.

**Sepala lata (1 : $1^1/_2$—2) ovata herbacea haud fuscescentia.

Sepala —2 cm lata magna acuta plurinervia in nervis extus pilosa. Caules subtomentosi. (Folia subtus sericea supra pilosa. Mexico) Ip. Mairetii Choisy.

Sepala vix 1 cm lata ± obtusa puberula in nervis haud pilosiora vel glabra. Caules glabri subglabri.

Folia adulta utrinque pilosa. Pedunculi —20 cm longi foliis multo longiores. (Caulis longe prostratus vel alte scandens; flores brunneo rubri.) Costarica . . . . . Ip. costaricensis O.Ktze.

Folia adulta supra glabra. Pedunculi foliis haud longiores.

Folia subtus sericea. Corolla maxima —12 cm longa (Venezuela, Tovar; Fendler) . . . . . Ip. Fendleriana O.Ktze.

Folia subtus glabra vel juniora subpubescentia. Sepala subcoriacea exteriora saepius breviora. Species gerontogea. Ip. campanulata L.

***Sepala brevissima ± $^1/_2$ cm longa (1 : 1) subdeltodea acuta subcoriacea. (Folia maxima 10—20 cm longa utrinque viridia subtus pubescentia. Capsula glabra 4-valvis. Semina longe pilosa „Frutex valde ramosus sarmentosus parce volubilis“. Spruce 6499, Chadny in litore maris pacifici. In the Pampa near Guayaquil; a shrub 3—4 feet high, Hartweg. Venezuela: Fendler 941 & 2082 . . . . . Ip. fruticosa O.Ktze.

Es sind in Brasilien noch verwandte Arten; vergl. Meisner in Fl. bras. VII S. 233 Nr. 68—81, von denen aber 68—74 mit filzigen Kelchblättern, Nr. 75 mit schwarzstrigosen Kelchblättern, 76—80 mit zusammengezogener doldenartiger Inflorescenz beschrieben sind und die anderen sich auch nicht mit den obigen Arten decken.

Ip. dentata W. em. OK. (Vahl) *α* chrysodes OK. (Ker) Cochinchina.
γ affinis OK. f. subedentata O.Ktze. Java: Wilis, Demak.
δ hirsuta O.Ktze. Java: Plabuan.

Der Name Ip. dentata W. existirt zweimal, aber nur in mscr., bez. ist von R.&S. mit einer äusserst dürftigen Diagnose versehen worden; er muss für diese Art beibehalten werden, da *Convolvulus dentatus* Vahl 1794 = *Ip. chrysodes* Ker 1818 der älteste Speciesname hierfür ist; die andere *Ip. dentata* W. msc. ist ein Synonym von Ip. coccinea L. Convolvulus gemella Burm. gehört sicher nicht zu dieser Art, welche eigenthümliche hartwerdende, breite, schliesslich ausgerandete oder zerrissene, oft in der Ausrandung mit einem Stachelspitzchen versehene Kelchblätter hat und deren gelbe, trichterförmige, kleine Blüthen mit auffallenden Streifen versehen sind, die von der Corollenbasis spitz in die Winkel zwischen den Corollensaumlappen zusammenlaufen. Ich unterscheide:

α chrysodes OK. (Ker) Folia glabra vel subtus in nervo centrali praecipue ad basim pilosa. Caules glabri vel ad axillas pilosi.

β polyantha OK. (Miq. non R.&S.), Caules pubescentes. Folia subtus in nervis minute pilosa.

γ affinis OK. (Wall.) Caules foliaque subtus pubescentia.

δ hirsuta O.Ktze. Caules pilis longis divaricatis crebris hirsuti. Folia subglabra. — Ceterum variat: Folia sublobata sinuato dentata vel

f. subedentata O.Ktze. Folia subintegerrima.

Ip. denticulata Choisy (Lam.) v. microphylla O.Ktze. Folia 1—2 cm longa variabilia (acuminata — subreniformia) in eadem stirpe. Anam: Turong.

Ip. dissecta Pursch (L.) Portorico; Trinidad.

Ip. emarginata OK. (*Evolvulus em.* Burm. 1768 = *Conv. reniformis*

Roxb. 1824 = *Ip. reniformis* Choisy) Bengalen. Choisy zieht noch Evolvulus gangeticus L. hierzu; der aber gar nicht ähnlich und auch nicht näher verwandt damit ist und von Clarke mit Recht ausgeschlossen wird; denn „Caules bipedales, folia pollice saepe latiora, pedunculi capillares“ passt gar nicht zu dieser Art, die Burmann fl. ind. t. 30 fig. 1 deutlich abbildet.

Ip. glabra Choisy (Aubl.) Trinidad.

Ip. hederacea Jacq. (*Conv. h.* L. p. p.) *α* barbata O.Ktze. Calycis basis divaricato hirsuta; f. bicolor O.Ktze. Corolla purpurea vel violacea tubo albo vel flavido. St. Thomas; Penang.

β ebarbata O.Ktze. Calycis basis breviter pilosa pilis erectis paucis.

f. bicolor O.Ktze. Birma: Maulmein. Bengalen: Sahibgunge.

f. unicolor O.Ktze. Corolla unicolor rosea vel purpurea vel violacea Cochinchina: Cap St. James; Java: Bromo.

Ip. hispida R.&S. (*Conv.* Vahl 1794 = *Ip. eriocarpa* R.Br. 1810) *α* latifolia O.Ktze. Folia lata (1:2—3) 2—4 cm lata. Java: Probolingo.

β angustifolia O.Ktze. Folia angusta (1:6—8) vix 1 cm lata. Java: Wilis.

Ip. lacunosa L. U. St.: Cincinnati.

Ip. maxima G. Don (L.f.) Java: Samarang. Auf Rheede XI 119 t. 50, die diese Art mit der schmalen Corollenröhre, den eigenthümlich verdickten Fruchtstielen etc. deutlich erkennen lässt, begründet; hierzu auch *Conv. maximus* Vahl, *C. marginatus* Desv. und *Ip. sepiaria* Roxb. „Koen.“

Ip. obscura Ker (L.) Java: Ambrawa. Dekkan.

Ip. pandurata Hemsley (*Conv. p.* L.) var. cuspidata O.Ktze. Sepala longe cuspidata. Batate. St. Thomas, cult.. Durch die krautigen grossen Kelchblätter und Bracteen, sowie durch die nicht bauchige sondern längere allmälig nach oben erweiterte Corollenröhre leicht von Ip. Batatas zu unterscheiden, selbst wenn die Blätter (was aber bei meinem Exemplar der Fall ist) nicht pandurat sind. Die Kelche laufen an meinem Exemplar in eine fädliche lange Spitze aus, während ich sonst nur stumpfliche Sepala bei dieser Art sah.

Ip. paniculata R.Br. (L. 1753) var. digitata OK. (L. 1759). Foliis palmatipartitis ultra medium incisis. Colon. Ausserdem sind zu unterscheiden: var. mauritiana OK. (Jacq.) Foliis lobatis vix ad medium incisis und var. eriocarpa OK. (Beauv.) Foliis integerrimis vel dentibus 1—2 magnis. Diese Varietäten haben gleichmässige Blätter auf derselben Pflanze. Dagegen wächst bei Quayaquil in Ecuador, von Hartweg und Sinclair gesammelt, noch eine sehr auffällige var. heterophylla O.Ktze. foliis variabilibus integerrimis lobatis pinnatipartitis lobis latis et angustis (sublinearibus) in eadem stirpe. Diese Art pflegt beim Trocknen lederfarbige Blätter zu erhalten.

Ip. peltata Choisy (L.) Java: Tjibelong.

Ip. pentaphylla Jacq. (L.) Portorico: Guayama. Trinidad.

Ip. pes-caprae Sw. (L.) Westindien, Costarica; Anam, Java.

Ip. pes-tigridis L. Cochinchina.

Ip. polyantha R.&S. non Miq. (= *Ip. umbellata* Mey. nec L.) Portorico: Caguas-Guayama; Trinidad. Das Verfahren, die Linnéische Art Ip. umbellata (welche für *Ipomoea umbellifera* Choisy wiederherzustellen ist) anders zu benennen und denselben Namen für eine später publicirte Art wie *Ip. umbellata* Mey. gelten zu lassen, ist völlig regelwidrig.

Ip. repens Lam. 1793 (*Conv. rugosus* Roettler „W.“ 1803 = *Ip. rugosa* Choisy = *Ip. Beladamboe* R.&S. „Rumpf“) Hinterindien.

Rumpf's Speciesname hat als vor 1753 gegeben, keine Giltigkeit, bez. erst von R.&S. an. Von Rumpf können nur Gattungsnamen zur Geltung kommen.

Auch Linnéische und Anderer Speciesnamen vor 1753 sind ungiltig. Dass es noch eine Ip. reptans giebt, genügt nicht, den ähnlich lautenden und gleichsinnigen Namen repens zu verwerfen. *I. repens* Roth 1821 non Lam. gehört zu I. reptans Poir.

Ip. reptans Poir. (L.) Singapur. Java. Bengalen. Bildet zuweilen kleistogame Blüthen mit im Schlamm reifenden Früchten.

Ip. tenuifolia OK. (*Conv. t.* Vahl 1794 = *Ip. quinata* und *pentadactylis* R.Br. 1810) Hongkong.

Ip. triloba L. *α* normalis O.Ktze. St. Thomas.

β quinqueloba O.Ktze. Folia plurima palmatipartita. St. Thomas. Trinidad: San Fernando.

Ip. tridentata Roth (L.) Dekkan.

Ip. Turpethum R.Br. (L.) f. glabra O.Ktze. Ostindien. Aendert ausser kahl noch: f. pubescens O.Ktze. pubescens und f. velutina O.Ktze. velutina. Auch aus St. Thomas in Westindien, jedenfalls aus Asien eingeschleppt, gesehen.

† Legendrea = Ipomoea.

Lepistemon flavescens Bl. Java: Megamendon.

L. binectariferum OK. Java: Tjibelong. Hierzu *Convolv. bin.* Wall. in Roxb. 1824 = *Vallaris controversa* Spr. 1827 = *Conv. cephalanthus* Wall. 1828 = *Lepist. Wallichii* Choisy 1834 = *Ip. Wallichii* Steudel. Steudel zieht noch *Conv. ampullacens* Vahl und *C. hispidus* Vahl? hierzu. *Conv. amp.* hat aber keine Priorität, weil erst 1845 als mscr.-Name von Choisy publicirt und *C. hispidus* Vahl ist nach Choisy = *Ip. sessiliflora* Roth = Ip. hispida R.&S.

† Lettsomia = Murucoa.

Maripa = Murucoa.

Murucoa (male Mouroucoa) Aubl. (1775) pl. guin. 141 t. 54 (M. violacea Aubl.) em. incl. *Maripa* Aubl. l. c. 230 t. 91 (*M. scandens* Aubl.) em. incl. *Lettsomia* Roxb. (1824) em. BHgp. Bei der Vereinigung zog Meisner prioritätswidrig *Maripa* vor: es hat Murucoa violacea Aubl. anstatt *Maripa passifloroides* Bth. zu gelten und *Maripa scandens* wird zu Murucoa scandens OK. Die Frucht von Murucoa violacea ist bisher nur durch Aublet bekannt und ähnelt M. axilliflora; die Blüthe zeigt einen Staubfaden verzeichnet, nämlich opposit dem Corollenlappen, was Aublet wohl nur zu der falschen Angabe lobis oppositis veranlasste; die anderen vier Stamina der Zeichnung sind aber doch alternirend. Zwischen „*Maripa*“ und *Lettsomia* ist bloss, wie auch BHgp. andeuten, ein geographischer Unterschied; beide haben etwas beerenartige oder trockene lederige bis verholzende 1—2-loculare, nicht aufspringende Früchte, also keine Kapseln (wie Clarke, fl. brit. Ind. bei *Lettsomia* einmal schreibt).

M. capitata OK. (*Convolv. c.* Vahl 1794 = *Lettsomia strigosa* Roxb. 1824). Java: Salak.

M. setosa OK. (Roxb.) Sikkim.

M. sp. Liane 10—14 cm lang, zur Zeit blattlos. Java: Tjibutu.

Die anderen Arten sind:

1. Amerikaner von *Maripa* übertragen: Murucoa axilliflora (Mart.), cayennensis (Meisn.), cordifolia (Kl.), densiflora (Bth.), erecta (Mey.), glabra (Choisy), nicaraguensis (Hemsley), panamensis (Hemsley) OK.

2. Asiaten: *Lettsomia aggregata* Roxb. (1814 n. n.) 1824 = *Ipomoea imbricata* Roth 1821 = Murucoa imbricata OK. Ferner mit unveränderten Artennamen: Murucoa adpressa [Wall.](Miq.), atropurpurea

[Wall.](Clarke), barbata [Wall.](Clarke), barbigera [Wall.](Clarke), bella (Clarke), bracteosa (Clarke), Chalmersii (Hance), Championii [Bth.] (BHgp.), elliptica [Roth](Wight), hancorniaefolia [Gard.](Clarke), hirsutissima (Clarke), Kurzii (Clarke), Maingayi (Clarke), mysorensis (Clarke), peguensis (Clarke), penangiana [Wall.](Miq.), pomacea (Roxb.), rubens [Wall.](Clarke), rubicunda [Wall.](Clarke), sikkimensis (Clarke), Thomsonii (Clarke) OK. Die Autorcitate in ( ) gelten bei den Asiaten für *Lettsomia*, die in [ ] für andere Genera.

Nephrophyllum = Hygrocharis.

Porana paniculata Roxb. Bengalen.

P. racemosa Roxb. Terrai, Sikkim.

Volvulus Med. (1791) Phil. Bot. II p. 42 = *Calystegia* R.Br. 1810. Beide Namen sind auf *Convolvulus sepium* L. basirt; Medicus giebt Gattungsunterschiede an, aber benannte die Species selbst nicht.

V. sepium Junger in Oestr. bot. Ztg. 1891, 133 (L.) var. biangulosagittata O.Ktze. Folia angusta 1—2 cm lata basi sagittato lobata lobis emarginatis biangulatis. U. St.: Cincinnati. Von der ebenfalls schmalblättrigen var. repens A.Gray (L.) durch die eckig ausgerandeten basalen Blattlappen verschieden.

V. Soldanella Junger (*Convolvulus* L. = *Calystegia* R.Br.) α reniformis O.Ktze. Foliis reniformibus apice rotundatis vel retusis. Auf Porto Santo bei Madeira. Lowe beschreibt die Pflanze als manchmal mit spitzen, seitlich geschweift gelappten Blättern vorkommend; diese Form = var. subacutifolia O.Ktze. ist aber sehr selten; ich habe sie nur in wenigen Exemplaren von Madeira, aus Frankreich (Bayonne) und Neuseeland gesehen.

Von anderen Arten sind ± anerkannt und von *Calystegia* = [ ], bez. *Convolvulus* = ( ) übertragen: Volvulus dahuricus Junger (Sims) [Choisy], Hantelmannii (Phil.), hederaceus [Wall.], Krauseanus (Phil.), marginatus [R.Br.], roseus (Phil.), silvaticus (WK.)[Choisy), Tuguriorum (Forst.)[R.Br.], spithamineus (L.)[Pursch], villosus [Kellogg] OK. Die Arten scheinen alle unsicher begrenzt zu sein und bilden vielleicht nur einen Formenkreis, was aber nur durch eingehendes Studium festzustellen ist. Ferd. von Müller zog sogar V. *sepium* und *Soldanella* zusammen.

114. Solanaceae.

Acnistus arborescens Schlecht. (L.). Trinidad. Portorico.

† Bassovia = Capsicum.

† Brachistus = Capsicum.

Browallia americana L. 1753 f. demissa OK. (L. 1759) Caulis debilis prostratus vix vel minus ramosus. Costarica.

f. elata OK. (L. 1759) Caulis erectus ± ramosus ramis inferioribus interdum longissimis. Trinidad, Venezuela. Auf Java in den Cinchonaplantagen am Malawarberg eingeschleppt (in Miquel fl. bat. ind. nicht erwähnt). Linné änderte den Namen, als er die Art in zwei neue spaltete, was gegen die jetzt geltenden Nomenclaturregeln ist.

Brunfelsia americana Sw. St. Thomas.

Capsicum L. incl. *Bassovia* Aubl. & *Brachistus* Miers & *Poecilochroma* Miers. Ich schlage vor, die Gattungen *Bassovia* und *Brachistus* zu Capsicum

zu stellen und schliesslich als nur grösserblüthige Form auch *Poecilochroma* dazuziehen. Wir erhalten dann eine Solanum parallele Gattung, welche anstatt Antheren mit terminalen Poren, von denen aus manchmal ausserdem die Antheren etwas spalten, Antheren hat, die ohne besondere Poren stets der Länge nach seitlich aufspringen, und mit Corollen, die nicht länger als breit sind, wobei aber alle Arten mit Kelchen, die sich zur Fruchtzeit auffallend vergrössern, sowie solche, deren Stamina länger als die Corollenzipfel sind, und solche, die eine plicate oder imbricate Knospenlage haben, zu anderen Gattungen verwiesen werden. Wir haben also folgende kurze Diagnose für Capsicum, welche sie von verwandten Genera trennen soll: Calyx post anthesin immutatus vix auctus. Corollae aestivatio valvata. Corolla brevis i. e. haud longior quam lata tubo brevissimo rotata vel late et aperte campanulata vel alte 5-fido. Stamina corollae lobis haud longiora. Antherae rimis lateralibus dehiscentes sine poris apicalibus. Hierzu die Sectionen:

§ 1 Bassovia O.Ktze. (genus Dunal, an Aubl.?) = *Witheringia* L'Hér. nec Sendt.[1]) = *Aureliana* Sendt. = *Sicklera* Sendt. Flores parvi $^1/_2$—1 cm longi. Antherae filamentis longiores.

§ 2 Eucapsicum O.Ktze. (*Brachistus* Miers p. p. = *Fregirardia* Duval. Flores parvi. Antherae filamentis breviores vel subaequilongae[2]).

§ 3 Poecilochroma O.Ktze. (genus Miers) Flores magni ($\pm$ 2 cm longi). Zu § 3 Capsicum punctatum OK. (*Saracha punctata* R.&P.), zu welchem die anderen Miers'schen Arten mit Ausnahme von *P. quitensis* = Acnistus BHgp. nur als Varietäten gehören dürften.

Nun geben BHgp. noch einen Unterschied an, der, wenn richtig, genügend wäre, um zwei Gattungen aufrecht zu erhalten. Sie sagen von *Bassovia* Corolla lobis valvatis vel basi induplicatis, von Capsicum lobis valvatis, dagegen von *Brachistus* Miers, bez. *Sicklera* Sendt. Corollae limbus plicatus 5-angulatus vel 5-lobus. Aber Miers und Sendtner geben für diese Gattungen ausdrücklich aestivatio valvata an und dies ist auch, ebenso wie für *Poecilochroma* richtig. Die Sache verhält sich so, dass die Corollenknospenlage nur valvat ist, wobei manchmal ein äusserst schmaler Randstreifen der Zipfel induplicat ist, und dass sich die geringe Faltung der Corolle erst bei deren Grösserwerden entwickelt; letzteres nur bei Arten, deren Corollen nicht oder nur wenig 5-spaltig sind.

Ebensowenig wie nun die in allen möglichen Stufen vorhandene Lappung bis $^2/_3$ Spaltung der Corolle einen generischen Unterschied zulässt, ebensowenig kann man auch auf die Länge der Filamente zu den Antheren durchgreifende Unterschiede gründen.

In § 1 Bassovia hat Caps. solanaceum OK. (Synonyme unten) die kürzesten Filamente; bei C. velutinum OK. (*Aureliana vel.* Sendt. fl. bras. X t. 19) sind sie bald so lang als die Antheren. Bei Caps. rhombodeum OK. (Dunal) und Caps. spina-alba OK. (Dunal) sind sie etwa gleich lang. Bei

---

1) Die Sendtner'sche *Witheringia Sellowiana* hat apicale Antherenporen und unterscheidet sich von den übrigen Solanum-Arten nur durch längere Filamente; ich stelle sie als Vertreter einer neuen Section Pseudowitheringia zu Solanum und nenne sie Solanum witheringiodes, da es schon eine S. Sellowianum Sendt. giebt. Dass ausser der Porenöffnung die Antheren manchmal noch etwas spalten, kommt bei Solanum auch sonst noch vor; das Wesentliche zur Unterscheidung bleibt also nur die Porenöffnung selbst.

2) Hierzu stellen BHgp. auch Sicklera Sendt., welche aber mit sehr kurzen Antheren beschrieben wird und vermuthlich mit Caps. (Witheringia) solanaceum identisch ist. Im Kew Herbar befindet sich kein Exemplar von Sicklera. Wenn man mit BHgp. Sicklera (1846) zu Brachistus (1849) stellt, hätte erstere die Priorität; aber die Sache ist von BHgp. unrichtig dargestellt.

Caps. oblongifolium, dimorphum, lanceaefolium, hebephyllum OK., die Miers ill. II t. 36, 37 als *Brachistus* abbildet, sind die Filamente aber länger als die Antheren, was allerdings auch mit der Beschreibung in BHgp. differirt. Ausser diesen Arten fand ich nur noch im Kew Herbar von bestimmten Arten: Caps. leptopodum OK. = *Bassovia leptopoda* Dunal, Caps. Hookeriana OK. = *Brachistus Hookerianum* Miers und Caps. lucidum OK. als *Bassovia lucida* Dun. BHgp. waren noch der unglücklichen Eintheilung der Genera bei Dunal gefolgt (nur dass sie deren eine Anzahl reducirt hatten), welcher *Sicklera*, *Fregirardia* unter Lycieae mit längeren röhrigen Corollen gestellt hatten; aber sie geben ausdrücklich an, dass *Brachistus* in den Corollen von den vorhergehenden Gattungen, d. i. Capsicum und *Bassovia* kaum abweichen. Sendtner trennte l. c. *Aureliana* von Capsicum nur durch die verschiedenartigen Kelchzähne, welche aber nur Merkmale zur Artenunterscheidung bieten; so hat auch z. B. das von mir gefundene C. spina-alba, welches Dunal zu *Fregirardia* = *Brachistus*, Grisebach aber zu *Bassovia* stellte, den ± gestutzten Blüthenkelch mit unter den Ecken ausmündenden kurzen, pfriemlichen Zähnen, welche nach Sendtner für Capsicum nur passen sollen. Nach Dunal soll Capsicum einen grösser wachsenden Fruchtkelch haben, was aber bei den wilden und kugelfrüchtigen Arten oder Varietäten nicht der Fall ist und auch bei den Culturformen mit dick werdenden Fruchtstielen so wenig der Fall ist, dass es der Erscheinung bei Saracha und Verwandten nicht nahe kommt, d. h. im Verhältniss zur Fruchtentwickelung nicht aussergewöhnlich der Fall ist.

C. annuum L. var. longum OK. Java, cult.
var. longum f. leucocarpum OK. Portorico, cult.
var. erectum O.Ktze. Java, cult.
var. frutescens OK. Trinidad. Anam, subspontan und cult.
var. baccatum OK. Wild auf Portorico, St. Thomas. — Ich unterscheide:

Fructus elongati (1 : 2—8)
  Fructus maximi; pedunculi fructigeri saepissime solitarii saepissime recurvati vel refracti. (*C. annuum* L. = *frutescens* Clarke nec L. = *longum* DC.) 1. longum OK.
  Pedunculus fructiger erectus cet. ut 1 . . . . . 2. erectum O.Ktze.
  Fructus minores; pedunculi fructigeri saepe plures (1—5) erecti rarius recurvati. (*C. frutescens* L. = *C. minimum* Roxb.) . . 3. frutescens OK.
Fructus globosi vel ovati (1 : 1—1½)
  Fructus maximi; pedunculi fructigeri solitarii saepius recurvati (L.) 4. grossum OK.
  Fructus minores; pedunculi fructigeri plures saepius erecti (L.) 5. baccatum OK.

Ceterum variat fructus aurantiaci vel rubri vel flavi (W. em.) = f. luteum, albidi (Mill. em.) = f. leucocarpum, virides = f. chlorocarpum, violacei, atropurpurei (Brouss. em.) = f. violaceum OK.

Die Pflanze ist ⊙—2|—ħ ħ. Die Kelche sind in der Blüthe bei allen Formen gleich; bei den kugelfrüchtigen wilden und cultivirten Formen werden die Kelche flach abgedrängt, bei den langfrüchtigen Culturformen, welche oft eine etwas verschmälerte Basis und meist angeschwollenen Fruchstiel haben, bleibt aber der Kelch halbkugelig. Die pfriemlichen Kelchzähne, welche ausserhalb der undeutlichen Kelchecken enden, sind verschwindend bis den Kelchrand schwach überragend, ohne dass sich darauf, weil gleichmässig variabel, Artunterschiede basiren lassen, wie Sendtner, der dabei wahrscheinlich nur

Fruchtexemplare im Auge hatte, meinte. Die zahllosen Cultursorten, welche z. Th. verwildert sind, haben von Miller, Fingerhut, Dunal etc. als Species in's Absurde vermehrte Artennamen erhalten; doch die Merkmale, welche zur Unterscheidung benutzt werden, sind alle unbeständig, bez. durch so zahlreiche Mittelformen verbunden, dass die Sonderung in Arten unhaltbar erscheint und sich kaum Varietäten, sondern nur Haupttypen aufstellen lassen. Je grösser die Früchte werden, um so mehr verdickt sich der Fruchtstiel, desto mehr kommt er vereinzelt zur Entwickelung, desto eher biegt er sich herab. Doch sind auch schon bei Rassen mit dünnen Fruchtstielen diese manchmal herabgebogen.

C. rhombodeum OK. (*Witheringia* & *Fregirardia rh.* Dunal). La Guayra.

C. solanaceum OK. (*Witheringia sol.* L'Hér. = *Sicklera solanacea* Sendt. ex descr.? = *Bassovia solanacea* BHgp.) α pubescens O.Ktze. Folia utrinque pilosa. Costarica: Port Lemon. Ist von Mexico bis Peru und Venezuela verbreitet. BHgp. sagen, dass diese Pflanze nur eine Gartenpflanze ungewissen Ursprunges sei; aber sie hatten sie mit Solanum radiatum verwechselt, unter welchem Namen sie auch Hemsley in Biol. centr. Am. aufführt; Sol. radiatum Sendt. sah ich noch nicht aus Mittelamerica und gehören die betr. Standorte, die Hemsley angiebt, zu Caps. solanaceum. Ausser der var. pubescens ist noch zu unterscheiden: β glabrescens O.Ktze. Folia supra in nervo medio tantum pubescentia $\pm$ glabrescentia, so aus Panama von Fendler und Seemann gesammelt im Kew Herbar, und γ macrophylla OK. (HBK.) forma glaberrima, Jamaica; die Blätter sind aber nicht grösser als bei α und β.

C. spina-alba OK. (*Fregirardia spina-alba* Dunal = *Bassovia spina-alba* Gris.) Columbien: Savanilla. Ein niedriger, kräftiger, dorniger Strauch mit schmutziglilla Blüthen und langgestielten, breitspatelig ovalen Blättern, bisher nur aus Argentinien und Brasilien bekannt.

Die übrigen noch zu Capsicum zu stellenden Arten sind (ohne Revision) nach DC. prod. XII:

1. unter *Bassovia*: Capsicum silvaticum (Aubl.), brachypodum (Dun.), crassiflorum (Dun.), fasciculatum [Vell.] (Dun.), glomuliflora [Sendt.] (Don), laeve (Dun.), hebepodum (Dun.), Pyraster (Dun.), Richardii (Dun.), tomentosum [Sendt.] (Dun.) OK.

2. unter *Fregirardia* (), bez. *Witheringia* p. p. = [ ]: Capsicum ciliatum [HBK.] (Don), dumetorum (Don), eriolarynx (Dun.), leptoclada (Dun.), ligustrinum (Dun.), Lindenii (Dun.), molle [HBK.] (Dun.), riparium [HBK.] (Dun.), stramonifolium [HBK.], Vargasii (Dun.) OK. Zu verändernde Namen:
Bassovia Gardneri Dun. = *Witheringia hirsuta* Gardn. = C. hirsutum OK.
Freg. angustifolia Dun. non Caps. ang. Dun. = C. Dunalii OK.
Freg. luteiflora Dun. 1849 II = *With. div.* Kl. 1844 = C. diversifolia OK.

Cestrum aurantiacum Lindl. f. flavum O.Ktze. Corolla flava. Baccae albae. Costarica 1000 m.

C. irazuense O.Ktze. n. sp. (Sectio Habrothamus § 2 Dunalii in DC. prod.) Frutex 2—3 m altus glaberrimus foliis lanceolatis (1:4) 5—10 cm longis brevipetiolatis membranaceis densis ($^1/_2$—1 cm remotis) alternantibus. Inflorescentiae terminales vel subterminales conferte racemosae folia haud vel vix superantes bracteatae. Calyx tubulosus campanulatus dentibus 5 late deltodeis ecostatus subenervius 3—5 mm longus. Corolla violacea tubo subcylindrico — $1^1/_2$ cm longo apice inflato — $^1/_2$ cm lato fauce constricta, limbi segmentis 5 suberectis apice subrecurvatis — $^1/_2$ cm longis. Stamina 5 inclusa medio tubo inserta filamentis subfiliformibus glabris antheris ovatis versatilibus. Stylus simplex staminibus subaequilongus. Stigma subcapitatum. Ovarium breviter stipitatum

ovatum biloculare 6—10-ovulatum. Calyx inferus sub bacca haud auctus. Bacca ovata — 1 cm longa alba. Semina 1—2. Embryo rectus. Costarica: Irazu 2600 m.

C. laurifolium L'Hér. *α* normale. Folia late lanceolata (1:3—4) minora subtus nervis inconspicuis. Corollae lobi lati obtusiusculi. St. Thomas.

β neglectum O.Ktze. Folia majora latiora (1:2—$2^1/_2$) subtus nervis subprominentibus. Corolla ut in *α*. St. Thomas.

γ intermedium O.Ktze. Folia late lanceolata (1:3—4) nervis subprominentibus. Corollae lobi lanceolati. Portorico. Ausserdem unterscheide ich:

δ macrophyllum OK. (Vent.) Folia ut in *β*, flores ut in *γ*.

C. vespertinum L. Trinidad.

Cyphomandra betacea Sendt. (Cav.) Java. Um Tjibodas etc. oft verwildert. Von Hasskarl aus Südamerika eingeführt. „Tomatenbaum".

Datura arborea L. Java, cult.

D. fastuosa L. var. **alba** Clarke (Nees) Anam: Turong.

var. varia O.Ktze. Corolla flavido viridis et violacea. Bengalen.

D. Metel L. Gomera (Canaren).

D. Stramonium L. St. Thomas.

D. suaveolens HBK. Venezuela. Java, cult.

[] **Dierbachia** Spr. 1825 = *Dunalia* HBK. 1818 non Spr.* 1815. Da Dunalia Spr. mit Unrecht zurückgesetzt worden war, muss *Dunalia* HBK. durch Dierbachia ersetzt werden. Die Arten sind: Dierbachia solanacea Spr. [HBK.], acnistodes (Miers), cyanea (Dun. „Rouville"), lyciodes (Miers), brachyacantha (Miers), ramiflora (Miers), senticosa (Miers), lilacina (Miers) OK.

† Dissochroma = Trianaea & Solandera.

Dunalia = Dierbachia.

Hyoscyamus muticus L. var. micranthus OK. Corolla calycem non superans. Suez. Scheint viel seltener als die normale grossblüthige Form zu sein.

Lycium europaeum L. Aden.

var. intricatum OK. (Boiss.) Frutex humilis ramulis spinosis densissimis divaricatis foliis minimis succulentis. Auf Gran Canaria: Isleta und auf Tenerifa bei Adexe gesammelt. Hierzu gehört *L. afrum* Rchb. in WB. non L., worüber Lowe in Fl. mad. II 103 schon seine Zweifel geäussert hatte; es ist aber nicht eine neue Art, wie er vermuthete. Clarke in Flora Brit. Ind. zieht *L. intricatum* Boiss. als einfaches Synonym zu L. europaeum, mit dem es die fast regelmässigen, sehr kleinen Kelchzähne, die lange schmale Corollenröhre mit kurzen Saum etc. gemein hat; es ist aber mindestens eine sehr ausgeprägte Varietät, die in der dürrsten und wärmsten Region vorkommt.

Nicandra = Physalodes.

Nicotiana glauca L. Ueber deren europäisch afrikanische Verbreitung habe ich in den Jahrbüchern des Berliner bot. Gartens 1886 einige Notizen gegeben; sie wird schon von Lowe fl. mad. II 113 als auf den canarischen und Cap Verde Inseln weit verbreitet angegeben. Christ erwähnt S. 149 seiner überaus lesenswerthen „Frühlingsfahrt nach den Canarischen Inseln", Nicotiana glauca für Tenerifa und zwar dass sie nirgendwo Masse bilde. Wenn sie nun auch nicht Wald oder Maquis bildend auftritt, so ist sie doch auf Lanzerote und Fuerteventura, welche fast nur die dürre afrikanische Region besitzen, eine der häufigsten Pflanzen geworden und ist auf ungeheuere Strecken dort die

einzige hochstrauchige Pflanze mit lebhaft grünen breiten Blättern; nur Tamarix und Plocama kommen für dort nur noch als stellenweis auftretende Sträucher in Betracht, deren zartes Laub aber keine Blätter mit breiter Fläche zeigt. Auf Gran Canaria und Tenerifa ist Nicotiana glauca in der unteren Region stellenweise häufig; auf Gomera und Palma habe ich sie nicht gefunden.

N. Tabacum L. var. loxensis OK. (HBK.) Corolla albida viridula. Costarica: Cartago etc.

Physalis angulatá L. α normalis. Costarica. Java: Batavia.

var. dubia OK. (sp. Lk. = var. *Linkiana* Gray = *Ph. Linkiana* Nees) Calycis lobi acuminatissimi. St. Thomas, Trinidad. Es giebt noch eine andere Physalis dubia und zwar von Gmelin syst. VII 382, die auf Physalis pruinosa Medic. (act. ac. Theod. Palat IV 188 t. 5 fig. 1) non L. beruht und in Nees Monogr. und DC. prod. fehlt.

Ph. mollis Nutt. U. St.: Kansas.

Ph. peruviana L. Venezuela. Java verbreitet. Sikkim. Auf der canarischen Insel Palma längs der neuen Chaussee bei Alta Brena. An letzteren Fundorten eingeschleppt. Die Früchte schmecken köstlich.

Ph. pubescens L. Trinidad. U. St.: Cincinnati. Cochinchina.

Physalodes Boehmer in Ludwig (1760) def. 42, non Moench 1794, = *Pentagonia* Fabr. (1759) en. h. helmst. 184 „Heister", non Moehring* 1736, = *Heisteria* „Siegesb." err. msc. ex Fabr. l. c. [in ed. III p. 336], non L. 1737 non Jacq. 1760, L. 1763, = *Nicandra* Ad. 1763. Der älteste Name nach 1735 für diese monotype Gattung, welche Feuillée als Alkekengi-Art zuerst publicirt hat, würde *Heisteria* Sieg. sein, wenn die Angabe bei Fabricius: Sieg. prim. fl. petr. richtig wäre. Aber weder Boehmer l. c., der sonst die Seitenzahl für Siegesbeck'sche Namen citirt, noch ich habe in Siegesbeck Werk den Namen gefunden. Der Fall wäre wichtig, weil dann mehrere andere Heisteria-Gattungen und Withania Pauq. (1824 = *Physalodes* Moench 1794) Namensveränderungen erfahren müssten, aber *Heisteria* „Sieg." ist sicher nicht 1736 publicirt worden. Der zweite Name für *Nicandra* wäre *Pentagonia* Fabr. 1759, der aber nicht zur Geltung kommt, weil Pentagonia Möhring 1736 für *Specularia* Heist. einzutreten hat. Der dritte noch vor *Nicandra* publicirte Name ist Physalodes Boehmer-Ludwig mit ausführlicher Diagnose l. c. = *Atropa physalodes* L. = *Nicandra physalodes* Gaertn. = *Physalis peruviana* Mill. = Physalodes peruvianum OK., das ich in Sikkim und auf der canarischen Insel Palma vereinzelt wie wild fand.

† Poecilochroma = Capsicum.

Sarachaea R.&P. corr. ex Saracha. Nach Isidor Saracha benannt.

S. Jaltomata Schl. Costarica 2200 m.

Scopolia = Scopolina.

[] **Scopolina** Schult. (1794) = *Scopolia* Jacq. 1764 non Ad.* 1763. Die Arten sind: *Scopolina atropodes* Schult. 1794 = *Scopolia carniolica* Jacq. 1764 = Scopolina carniolica OK.; ferner Scopolina japonica (Maxcz.), tangutica (Maxcz.), sinensis (Hemsl.), stramonifolia OK. Letztere = *Physalis stramonifolia* Wall. in Roxb. fl. ind. II 1824 = *Nicandra anomala* & *Anisodus luridus* Link & Otto ic. sel. t. 55 (1824) = *Scopolia luridus* Dunal 1852. Wegen Scopolia Ad. vergl. S. 35/6.

Solandera (male Solandra) Sw. incl. *Dissochroma* Miers non BHgp. Von dieser Gattung Solandera unterscheidet sich Trianaea Planch. & Lindl. durch

aufgeblasene, später grösser werdende Kelche. BHgp. schreiben Solandera bloss langröhrige Kelche zu, das ist aber unrichtig; sie sind kurz oder lang, aber der Kelch ist nicht wie bei Trianaea amplus demum auctus. Unter ihrer confusen *Dissochroma* „Miers" vereinigten BHgp. ausser der zu Solandera gehörigen *Dissochroma* Miers noch: 2. Trianaea, welche also auf Grund der später grösser und weiter werdenden Kelche allein aufrecht zu erhalten ist, 3. Markea neurantha Hemsley = „species altera inedita e Costarica BHgp."

S. brachycalyx O.Ktze. n. sp. Frutex epiphyticus in arboribus (Quercus). Folia ampla maxima —15 cm longa ovata acuta membranacea petiolo duplo longiora nervis supra subprominentibus. Calyx 2—3 cm latus membranaceus 4—6 cm longus lobis 2 vel 3 latis. Pedicellus conice incrassatus — 2 cm longus. Corolla flava — 20 cm longa infundibularis basi 1—2 cm lata apice — 16 cm lata tubo cylindrico brevissimo vel nullo. Costarica: Irazu. Bezüglich der Corollengestalt ohne längere cylindrische Röhre kommt diese Art der S. viridiflora Sims nahe, deren Kelche ebenfalls relativ kurz und breit sind [bei S. grandiflora Sw., die gelb bis grünlich weiss variirt, ist der Kelch wie BHgp. für die Gattung angegeben longe tubulosis (1 : 4—6) und doppelt so lang als bei brachycalyx], nur dass die anfangs zu zwei und drei verwachsenen Kelchzipfel sich schliesslich in fünf freie Kelchzipfel trennen, was aber auch bei der relativ kurzkelchigen mit langer Corollenröhre versehenen S. guttata und bei anderen Arten manchmal eintritt. Die Trennung von *Dyssochroma*, welche auf S. viridiflora Sims basirt, ist daher ungerechtfertigt. Meine neue Art gehört zu den grössten Epiphyten mit zugleich grössten Blumen. Ausser S. brachycalyx, guttata viridiflora, bez. longipes Lindl. hat folgende noch unbeschriebene Art kurze Kelche:

S. coriacea O.Ktze. Frutex scandens. Folia coriacea ovalia vel oblonga obtusiuscula glabra nervis supra immersis petiolo vix 1 cm longo 10—15 × longiora. Calyx coriaceus 2—3 cm longus 1—2 cm latus bifidus 5-dentatus. Pedicellus 1—2 cm longus teres haud incrassatus. Corolla flava tubuloso infundibularis — 13 cm longa tubo anguste cylindrico — 6 cm longo. Flora neogranadina-bogotana legit I. F. Holton 8.—11. Dec. 1852. Prope cataractam Tequedamam in Prov. Antioquia legit Kalbreyer 1880 Nr. 1488 & 1618. Durch die dickledrigen Blätter mit oben vertieften Nerven von allen verschieden; bez. der kurzen Blattstiele S. viridiflora ähnlich.

Solanum aculeatissimum Jacq. Java: Tjikante, Njalindung, Sumbing 1000 m. Von Miq. fl. ind. bat. übersehen, aber von Dunal für dort angegeben.

S. alpinum Zoll. Java: Dieng.

S. asperum Vahl. Portorico: Cayey.

S. biflorum Lour. var. corynephorum O.Ktze. Forma glabra vel subglabra pedicellis apicem versus incrassatis. Java: Tjibodas.

var. mollissimum OK. (Bl.; syn. auct.) Forma pilosa. Java: Bromo. Sikkim.

S. Blumei Nees. α erythrocarpum O.Ktze. Baccae rubrae. Java: Gede, Tjibodas. Sikkim.

var. xanthocarpum O.Ktze. Baccae flavae. Java: Wilis.

S. bromoēnse O.Ktze. n. sp. Suffrutex inermis — 3 m altus pilis simplicibus articulatis totum incano subtomentosus, sed corolla intus et bacca glabra. Caules obtusanguli. Folia ovata lanceolata vel basi subito attenuata (haud subcordiformia) integerrima solitaria vel superne gemina cum petiolo — 10 cm longa. Racemi extrafoliacei 5—8 cm longi elongati 6—12-flori pedicellis 2—3 cm longis subscorpiodibus. Calyx breviter 5-dentatus parvus. Corolla 5-plo major vix 6 mm longa 5-fida violacea. Antherae oblongae haud acumi-

natae. Baccae parvae virides. Java: Bromo 2000 m. Steht zwischen S. pubescens und S. nigrum. Von ersterem durch kurze Kelchzipfel, basal nicht herzförmige Blätter, einfache (keine sternförmigen) Haare, kleine Blüthen, grüne kleine Beeren etc. verschieden; von S. nigrum und Verwandten durch die verlängerte scorpiode Traube, bez. violette Blüthe und filzige Behaarung zu unterscheiden; indess kommt bei S. nigrum var. Rumphii fast dieselbe Behaarung vor und violette Blüthen sind bei S. nigrum (vergl. v. amethystinum) als Ausnahmen bekannt. Hier aber finden sich diese Eigenschaften vereint. Ausserdem ist S. nigrum v. Rumphii eine niedere Pflanze mit sehr armblüthiger Inflorescenz, während S. bromoēnse eine von nigrum ganz abweichende Inflorescenz hat und bis 3 m hoch wird.

S. carolinense L. v. albiflorum. U. St.: Cincinnati, St. Louis. Nach Asa Gray ist die blaublüthige Form häufiger; ich sammelte nur die weisse.

S. Cervantesii Lag. v. erythrocarpum O.Ktze. Baccae rubrae. Costarica: Irazu 2800 m. Dunal giebt die Beere nur schwarz an.

S. diphyllum L. Venezuela: Galipan 2000 m.

S. glutinosum Dunal var. irazuense O.Ktze. Folia obtusiuscula vel acuta haud acuminata. Costarica: Irazu 2800 m.

S. ferox L. Java: Tjibodas.

S. fraxinifolium Dunal. Venezuela: Galipan 2000 m.

S. hainanense Hance in Journ. Bot. 1868. Turong, Anam. Ist von S. trilobatum durch persistente Behaarung der Blattunterseite, durch auffallend kurze Blattstiele namentlich der kleineren Blätter (bei S. trilobatum haben solche Blätter fast gleichlange Blattstiele) durch ungelappte, basal nicht gestutzte oder breitere Blätter unterschieden. Die mangelhaft (ohne Blüthen) bekannte var. ? Griffithii Clarke mit kurzgestielten lanzettlichen Blättern und aufspringender Rinde scheint eine besondere Art S. Griffithii darzustellen. Eine verwandte Art, die ich S. Maingayi nennen will, hat Clarke noch unter S. trilobatum gelassen, differt a S. trilobato foliis majoribus relative brevipetiolatis basi acutis subelobatis, alabastris hirsutis, calycibus aculeatis in fructu auctus.

S. heterodoxum Dunal (*S. citrullifolium* Al.Br. & Bché.) U. St.

S. igneum L. St. Thomas.

S. Juripeba Rich. Trinidad.

S. hirtum Vahl. Trinidad.

S. indicum L. Bengalen.

S. mammosum L. Trinidad.

S. Melongena L. var. incanum OK. (*S. incanum* L. sp. I = *S. sanctum* L. sp. II) Forma spontanea magis tomentosa aculeata bacca semper globosa flava. Hongkong, Dekkan. — Dunal änderte den Namen *sanctum* L. in *hierochunticum*, weil mehrere Species darunter verstanden seien, nämlich noch *S. coagulans* Forsk. Aber diese beiden werden von Boissier wieder vereinigt, sodass er die Forskal'sche Benennung nicht hätte voranstellen sollen. Da indess für *sanctum* L. sp. II ein älterer Name (incanum L. sp. I) exisirt und derselbe nach Melongena publicirt wurde, da fernerhin *S. incanum* nur die wilde Form der Culturpflanze S. Melongena ist, so musste ich diese Pflanze wie oben geschehen benennen.

S. nigrum L. In zahlreichen Varietäten:

1. **vulgare** L. Glabrum espinulosum foliis latis repande angulatis. Anam.

2. **genuinum** Sendt. Glabrescens spinulosum foliis latis subintegris. Trinidad, Costarica.

3. **guineense** L. Glabrum spinulosum foliis latis integerrimus. Sikkim.

4. **virginicum** L. (= *pterocaulon* Dunal). Glabrum spinulosum foliis repando angulatis. Portorico. Anam.

5. **Rumphii** Miq. (Dunal). Velutinum pauciflorum foliis latis repandis. Bacca flavae. Java: Malawar.

6. nigrescens OK. (Mart. & Gal. ex descr.) Pubescens foliis angustis integerrimis. Venezuela: Irazu.

7. amethystinum O.Ktze. Corolla violacea; sonst = var. 2. genuinum Sendt. Costarica: Irazu. Die bläulichen Formen sind dort häufig, anderorts aber selten; man findet meist nur flores albi angegeben, aber Sendtner schreibt, rarius dilute violacei vel flavescentes.

S. polygamum Vahl var. Thomae O.Ktze. Inerme vel subinerme. Insel St. Thomas. Grisebach hat ausser dieser Pflanze noch eine ganz andere Art zu der von Vahl beschriebenen und gut abgebildeten Art gezogen und zwar ist *S. polygamum* Gris. ex ins. Trinidad = Solanum Grisebachianum O.Ktze. quod differt foliis basi longe attenuatis haud subcordatis, angustis (1 : 4 non 1 : 2—3) subtus pubescentibus (haud tomentosis). Diese Art steht S. diphyllum L. näher, welche aber kahle immergrüne lederige Blätter hat.

S. quitoēnse Lam. Venezuela. Unter diesem Namen fand ich in Kew theils stachellose, theils stachelige Formen von variabeler Behaarung, die einerseits S. hirtum andererseits I. stramonifolium nahe zu stehen scheinen; ob sie aber zu einer Art bez. einem Formenkreis gehören, muss noch untersucht werden.

S. salsum O.Ktze. Suffrutex ± 1 m altus ramosissimus densissime aculeatus aculeis subsetaceis rectis divaricatis —1 cm longis inaequilongis flavidis. Rami teretes minute pubescentes glabrescentes. Folia ovata obtusangulo lobata —3 cm longa petiolo aculeato subaequilonga pilis stellatis pubescentia utrinque aculeata. Flores subsolitarii pedicellis 1—2 cm longis extrafoliaceis aculeatis. Calyx quinquefidus lobis latis acuminatis aculeatus 6—8 mm, sub fructu haud auctus exsuccus lobis deflexis caducis. Corolla luteo viridis 5-partita ± 1 cm longa segmentis ovatis acuminatis. Stamina subsessilia subaequalia filamentis brevissimis antheris 10—12 mm longis acuminatis rectis apice poris hiantibus demum rimis lateralibus dehiscentibus. Stylus subexsertus. Bacca globosa glabra —2 cm magna. Auf salzigem Boden bei Puerto Cabello, Venezuela. Von S. aculeatissimum und Verwandten durch Sternhaare, Blüthenfarbe und die kleinen Blätter und Blüthen abweichend. Andere Arten mit solchen engstehenden ungleichen langen geraden Stacheln haben ausserdem aufrechte grosse Fruchtkelche; am meisten noch dem asiatischen S. xanthocarpum ähnlich, das aber grosse blaue, nicht so tief getheilte Corolle, nicht so zahlreiche und borstenartige Stacheln hat.

S. Seaforthianum Andr. Trinidad.

S. sodomaeum L. Madeira.

S. stramonifolium Jacq. nec Dunal. Trinidad.

S. suaveolens Kth. & Bché. Costarica: Madre de Dios.

S. torvum Sw. α sinuatolobatum O.Ktze. Folia sinuato lobata vel sinuato angulata. Portorico. Anam: Turong. Java.

var. integerrimum O.Ktze. Folia integerrima. Costarica. Java.

S. triflorum Nutt. U. St.: Colorado 2300 m.

S. trilobatum L. Dekkan.

S. triste Jacq. Trinidad. Venezuela.

S. verbascifolium L. α exstipulatum O.Ktze. Folia stipulacea desunt. Trinidad. Java: Wilis.

β auriculatum OK. (Ait.) Folia difformia; maxima lanceolata petiolata, altera minima auriculata. Java: Wilis. Auf Madeira eingebürgert. Sendtner l. c.

zieht S. verbacifolium zu S. *auriculatum*, doch hat ersteres die Priorität. Auch auf Ceylon scheint β einheimisch zu sein, wenigstens liegen einige Belege davon im Kew Herbar, wenngleich Clarke in fl. brit. India dies übergangen hat. Da β auf Madagascar, Mauritius etc. einheimisch ist und ich β in Gesellschaft der in Asien häufigeren exstipulaten Form fand, so ist es ziemlich wahrscheinlich, dass β auch auf Java wild ist. In manchen Floren, z. B. Madeira, ist aber β nur eingeführt worden.

S. xanthocarpum Wendl. „Schrad." α **Schraderi** Dun. Bengalen, Dekkan.
β **Jacquinii** Dunal. Westghats in Vorderindien.

[] **Trianaea** Pl. & Ldl. = *Dissochroma* BHgp. p. p. minore ist wiederherzustellen und *Dissochroma* Miers zu Solandera zu stellen. Vergl. S. 452/3.

Withania aristata Pauq. (Ait.) Tenerifa: Realejo, Garachico.
W. somnifera Dun. (L.) Gran Canaria: Telde. Egypten.

115. Scrophulariaceae.

Achetaria Cham. & Schl. 1827 = *Beyrichia* Cham. & Schl. 1828, also ersterer Name hat die Priorität und ist bei Vereinigung beider Gattungen voranzustellen.

A. scutellariodes OK. (*Beyrichia sc.* Bth. 1835). Trinidad.

Die anderen Arten sind: Ach. ocymodes (*Beyr. o.* Cham. & Schl.), floribunda (*Beyr. f.* Cham. & Schl.) OK. und Ach. erecta OK. = *Herpestes erecta* Spr. 1825 = *Achetaria Sprengelii* Cham. & Schl. 1827 = *Beyr. villosa* Bth.; nach Grisebach Varietät von *B. scutellariodes*, dann müsste aber der Priorität nach *scutellariodes* (1835) zu erecta (1825) gestellt werden.

Adenosma = Stoechadomentha.

Adenostegia Bth. in Ldl. syst. 1836 = *Cordylanthes* Bth. „Nutt." 1846 in DC. Prod. Ersterer Name hat also die Priorität. Bentham gab bei der späteren Vereinigung letzterem Namen den Vorzug, weil er für die neuen Arten bezeichnender war, was aber kein gerechtfertigter Grund zur Verwerfung eines Namens ist; übrigens passt auch der Name *Cordylanthus* „Keulenblume" nicht auf alle Arten.

A. Bolanderi OK. Yosemite Thal 1500 m. „Blüthen weiss". Bei Asa Gray als Varietät von *Cord. pilosus* Gray = A. pilosa OK.; aber letztere Art hat alle längeren Blätter gestutzt und mit einer hornartigen Spitze versehen; sie sind zottig behaart; die Bracteen sind an der Spitze 3zähnig oder knorpelig ausgerandet, während A. Bolanderi beiderseits mehr verschmälerte, also lanzettlich lineare, schwachbehaarte, etwas klebrig weichdrüsige, apical ohne hornige Spitze oder nur mit einer stumpfen Drüse versehene Blätter und ebensolche Bracteen hat und der kahleren und armsamigeren A. tenuis OK. = *Cord. tenuis* Gray bezüglich der lockeren Inflorescenz nähersteht. Ich zähle 15—20 Samen, sodass also der Unterschied, den Gray hierauf basirte, um *C. ramosus* Bth. „Nutt." = A. ramosa OK. zu sondern, nicht gut ist.

A. ramosa OK. unterscheidet sich durch die fingerförmig tieftheiligen Bracteen mit breiter 2—7nerviger Basis und mit ungetheilten linealen Zipfeln, die die Blüthenköpfe einhüllen, während A. rigida* Bth. = *C. filifolius* Bth. „Nutt." von spatelförmig linealen, am Ende gestutzten oder ausgerandeten Bracteen eingehüllte Köpfe hat. Ausserdem sind manchmal, besonders an grossköpfigen Inflorescenzen der var. macrocephalus O.Ktze. capitulis plurimis $\pm$ 3 cm latis, noch fiederspaltige Involucralbracteen mit spatelig linealen Zipfeln vor-

handen. Die später beschriebene *C. Pringlei* Gray syn. fl. suppl. II 453 = A. Pringlei OK. zeigt sehr kurze stumpf- und breitgelappte Bracteen. In Proc. Am. Ac. XIX beschrieb Gray noch eine neue Art, den Vertreter einer neuen Section (§ 4 Dicranostegia) *C. Orcuttianus* A. Gray syn. fl. suppl. II 454 = A. Orcuttianus OK., welche — was Gray nicht beschreibt — grosse fiederspaltige rauhhaarige Bracteen um die Köpfe hat und zwar mit langer und breiter dreinerviger Mittelfläche und linealen Fiedern.

C. Wrightii Gray = A. Wrightii OK. mit grösseren Blüthen hat handförmige feingespaltene Bracteen, ähnlich A. ramosa, aber die Basis ist schmal, oft stielartig, die schmalen Segmente spalten sich oft nochmals in 3 Segmente und die untersten Segmente biegen sich oft auffallend abwärts. Hierzu gehört *C. Matthewsii* Gray herb. Kew.

Cord. laxiflorus Gray = A. laxiflora OK., der Vertreter des § 1. Anisocheila habe ich nicht gesehen, kann also die Beschreibung der Bracteen, nach denen sich diese Arten meist auffallend unterscheiden lassen, nicht ergänzen.

Cord. capitatus Bth. „Nutt." = A. capitata OK. hat 3theilige Bracteen mit lanzettigem Mitteltheil und pfriemlichen Seitentheilen. Die vorstehenden Arten haben 2 Kelchblätter, die bei A. Orcuttiana basal verwachsen sind. Bei den folgenden Arten der § 3 Hemistegia tritt nur ein Kelchblatt auf, während man das andere als Bractee deutet, theils weil es wie bei A. mollis und Kingii anders beschaffen ist, theils weil andere Bracteen oder Bracteolen fehlen.

Cord. mollis Gray = A. mollis OK. hat grosse, breite, pectinat gezähnte, zottige Bracteen, die mit dem einfachblättrigen ganzrandigen Kelch eine Blüthenhülle bilden.

Cord. maritimus Bth. „Nutt." = A. maritima OK. hat relativ kleine, eilanzettige, ganzrandige, krautige, einnervige Bracteen, dem Kelchblatt ähnlich, mit schwacher, kurzer, drüsiger Behaarung.

Cord. canescens Gray = A. canescens OK. hat ganzrandige, grosse, oblonge bis eilanzettige, fast häutige, basal sackartig ausgewölbte, dreieckige, kurzzottige, nicht drüsige, dem Kelchblatt ähnliche Bracteen. Uebrigens lagen in Kew bei den Originalexemplaren auch zwei von Gray als canescens bestimmte Exemplare, welche zu A. ramosa gehören, eine so sehr entfernte Art, dass es nur durch ein grobes Versehen erklärlich ist.

Cord. Kingii Watson = A. Kingii OK. hat eilanzettige Bracteen mit 3—5 linealen Fiedersegmenten; die Köpfchen sind entweder ohne besonderes Involucrum, so in t. 22 von Wats. Bot. of 40^0 = *α* Watsoniana O.Ktze. oder in var. involucrata OK., von grossen finger- und fiederspaltigen Bracteen gestützt, wie sie A. ramosa besitzt.

Nicht gesehen habe ich *Cord. Nevinii* Gray = A. Nevinii OK., von welchem Gray die Bracteen auch nicht beschreibt; eine Art, die A. tenuis nahe stehen soll, aber durch uniloculare Antheren besonders abweicht.

[] **Afzelia** Gm. (1791) syst. 927, non Sm. 1798, = *Seymeria* Pursch 1814. Bei BHgp. gilt *Afzelia* Sm. Diese ist aber jünger und also anders zu benennen. Afzelia cassiodes* Gm. (Walt.) ist später *Seymeria tenuifolia* genannt worden, zu Unrecht und daher wiederherzustellen. Die anderen Arten sind von *Seymeria* übertragen: Afzelia scabra (Gray), pectinata (Pursch), bipinnatisecta (Seem.), macrophylla (Nutt.), decurva (Bth.), virgata [HBK.] (Bth.), pinnatifida (Hemsley), madagascariensis (BHgp. II 971) OK.

Alonsoa meridionalis OK. (*Scrophularia m.* L.f. 1781 = *A. caulialata* R. & P. 1798) var. crocea O.Ktze. Corolla crocea. Venezuela 2000—2700 m.

Aendert ausserdem als var. carnea, rubra, cinnabarina, flava, micans O.Ktze. mit dem Namen entsprechender Blüthenfarbe.

Alectra dentata OK. (*Hymenospermum d.* Bth. in Wall. Cat. 1831 = *Glossostylis arvensis* Bth. 1835 = *Alectra indica* Bth. 1846). Sikkim.

A. melampyrodes O.Ktze. nec Bth. (*Pedicularis m.* Rich. 1792 = *A. brasiliensis* Bth.) Trinidad. *A. melampyrodes* Bth. ist A. sessiliflora O.Ktze. = *Gerardia s.* Vahl 1794.

Anarrhinum = Simbuleta.

Angelonia salicariaefolia Hb. & Bpl. Trinidad. Caracas. Die Blüthenfarbe ist blau mit gelbem, oft braun gefleckten Schlund.

Anticharis glandulosa Aschs. (Hempr. & Ehrb.) Aden.

Antirrhinum Orontium L. var. albidum O.Ktze. Floribus albidis. Ist auf den Canaren, besonders auf Palma, die herrschende Form, während sie in Europa in den meisten Gebieten selten ist, sodass sie oft nur als rothblüthig beschrieben wird. Die var. roseum fand ich auf den Canaren nur vereinzelt.

Artanema = Bahelia.

[] **Bahel(ia)** Ad. (1763) fam. II 210 c. syn. Rheede IX t. 87 = *Artanema* Don basirt auf *Bahel Tsjulli* Rheede IX t. 87, welche Linné, Vahl, Persoon, Bentham zu ihrem Namen dieser Art citiren, nämlich Bahelia longifolia OK. = *Columnea l.* L. 1767 = *Achimenes sesamoides* Vahl 1791 = *Diceros longifolius* Pers. 1807 = *Artanema sesamoides* Bth. Die anderen Arten sind: Bahelia fimbriata [Grah.](Bth.), angustifolia (Bth.) OK.

*[] **Benthamistella** OK. (abgekürzt aus Benthamii Stellularia) = *Stellularia* Bth. non L.* Die einzige Art ist Benthemistella nigricans OK. = *Stellularia n.* Bth. Wegen Stellularia L. vergl. S. 52.

Beyrichia = Achetaria.

† Bonnaya = Ilysanthes.

[] **Bopusia** Presl (1844) Bot. Bem. 91 nomen seminudum = *Graderia* Bth. 1846. Beide auf *Gerardia scabra* L.f. basirt = Bopusia scabra* Presl = *Graderia scabra* Bth.

Buchnera elongata Sw. Silla de Caracas.
B. hispida Ham. Dekkan.

Campylanthus salsolodes Roth. Tenerifa: Adexe — Guia.

Capraria L. 1753 non 1737 = Xuarezia.

Capraria L. (Anfang 1737) gen. pl. 28 c. syn. *Samoloides* Boerh. sed excl. syn. Feuillée, non 1748, 1753 = *Samoloides* Ludw. (Mitte 1737) def. 6 = *Scoparia* L. 1753. Linné hatte 1737 nur diese Gattung beschrieben mit tetrameren Blüthen und capsula unilocularis bivalvis. Später brachte er zu Capraria noch andere Pflanzen, u. a. auch die naheverwandte Gattung Xuarezia und Pyxidaria. Als er 1753 die Arten benannte, trennte er die Gattung wieder, vertauschte aber die Namen: er gab Capraria 1737 einen anderen Namen, nämlich *Scoparia* und übertrug *Capraria* auf eine Gattung mit pentameren Blüthen, bez. 5—4 subdidynamen Stamina und ganz anders beschaffener Kapsel, die Linné als Capsula bilocularis beschreibt. Wir haben also prioritatis causa Capraria L. 1737 wiederherzustellen und für *Capraria* L. 1753 einen anderen Namen (Xuarezia R. & P.) zu nehmen.

C. dulcis OK. (*Scoparia d.* L. syn. *Samoloides* Boerh.) St. Thomas. Trinidad. Macao. Turong. Die anderen Arten sind: Capraria elliptica (Cham.), montevidensis (*Microcarpaea m.* Spr. 1825 = *Scoparia flava* Ch. & Schl. 1827), annua (Ch. & Schl.), pinnatifida (Ch. & Schl.), ericacea (Ch. & Schl.) OK.

Castilleja communis Bth. Venezuela. Costarica 700 m.

C. fissifolia L.f. Venezuela: Galipan 2000 m. Costarica: Irazu 3200 m.

† Celsia = Verbascum.

Centranthera procumbens Bth. β latifolia O.Ktze. Folia oblonga. Birma: Maulmein. Wenn der Hauptstengel beschädigt (abgefressen) ist, entwickeln die Zweige vorherrschend abwechselnde Blätter, sodass die Pflanze dann eine ganz abweichende Erscheinung bietet. Das ist auch bei der häufigeren Form α angustifolia O.Ktze. foliis lineari lanceolatis der Fall und findet sich auch bei C. humifusa nicht selten.

Chaenostoma = Sutera Roth 1807.

Chelone glabra L. U. St.: Alleghany.

Conobea multifida Bth. (Mchx.) U. St.: St. Louis.

[] **Conradia** Nutt. (1834) Journ. ac. Philad. 88 non Mart. † 1829 = *Macranthera* Bth. „Torr." 1835. Der Name Conradia Nutt., der übrigens nicht nach Conrad Gesner, wie Wittstein angiebt, benannt wurde, sondern W. Conrad in Philadelphia dedicirt ist, wurde wegen *Conradia* Mart. verändert. Da ich aber letztere zu den Synonymen zu stellen hatte, kommt der Nuttall'sche Name zur Geltung. Die Arten sind: Conradia fuchsiodes* Nutt. = *Macranthera f.* Torr. und C. Leconteï OK. (Torr.), welche BHgp. abweichend von Gray aufrecht erhalten.

Cordylanthes = Adenostegia.

Fagelia Schwenk (1774) act. Roterod. I 473 t. 13 = *Calceolaria* Jussieu 1759, L. 1770/1 „Feuill." non Löfl.* 1758, non Heister † (quae Cypripedium L. 1735). Da Calceolaria (auch Calceolar aber unrichtig citirt) Löfl. für *Jonidium* = *Hybanthes* zu restauriren war (cfr. S. 40), muss für *Calceolaria* Juss., L. das nächste Synonym zur Anwendung kommen. Linné hatte 1762 die drei Calceolaria-Arten Löfling's zu Viola versetzt und erst 1770 den vorlinnéischen Namen *Calceolaria* Feuillée (1725) aufgenommen. Ich finde Calceolaria Feuill. zwischen 1735 und 1759 nirgends aufgenommen; die Pflanze war offenbar damals noch keine Gärtnerpflanze. Schwenk gab keinen Artennamen, seine Art ist *Fagelia flavescens* Gmelin syst. 40 = *Calceolaria pinnata* L. = Fagelia pinnata OK.

E. mexicana OK. (Bth.) Sikkim 2100 m häufig eingebürgert.

Calceolaria plantaginea Sm. 1789 = *C. biflora* Lam. 1784 wird Fagelia biflora OK. Die anderen Arten sind nach DC. prod. X mit gleichen Speciesnamen von *Calceolaria* übertragen: Fagelia adscendens (Lindl.), alba (R. & P.), alternifolia (Cav.), amplexicaulis (HBK.), andina (Bth.), angustiflora (R. & P.), arachnodea (Grah.), argentea (HBK.), bellidifolia (Gill.), Berteroi (Colla), bicolor (R. & P.), bicrenata (R. & P.), calycina (Bth.), cana (Cav.), canescens (W.), cerasifolia (Bth.), chelidoniodes (HBK.), corymbosa (R. & P.), crenata (Lam.), crenatiflora (Cav.), cuneiformis (R. & P.), Darwinii (Bth.), deflexa (R. & P.), dentata (R. & P.), dilatata (Bth.), divaricata (HBK.), ericodes (Vahl), erioclada (Bth.), excelsa (Grah.), extensa (Bth.), ferruginea (Cav.), flexuosa (R. & P.), Fothergillii (Sol.), glandulosa (Poepp.), glauca (R. & P.), gossypina (Bth.), gracilis (HBK.), gramini-

folia (HBK.), Hartwegii (Bth.), helianthemodes (HBK.), heterophylla (R.&P.), hispida (Bth.), hypericina (Poepp.), hypoleuca (Bth.), hyssopifolia (HBK.), inflexa (R.&P.), integrifolia (Murr.). involuta (R.&P.), lamiifolia (HBK.), lanata (HBK.), lanceolata (Cav.), latifolia (Bth.), lavandulifolia (HBK.), laxa (Bth.). linearis (R&P.), lobata (Cav.), Matthewsii (Bth.), melissifolia (Bth.), mollissima (Walp.), montana (Cav.), Morisii (Walp.), nana (Sm.), nitida (Colla), nivalis (HBK.), nudicaulis (Bth.), oblonga (R.&P.), ovata (Sm.), padifolia (HBK.), paralia (Cav.), parviflora (Gill.), Pavonia (Bth.), perfoliata (L.f.), petiolaris (Cav.), pinifolia (Cav.), pisacomensis (Meyen), plectranthifolia (Walp.), polifolia (Hk.), polyrhiza (Cav.), pulverulenta (R.&P.), punctata [R.&P.] (Vahl), punicea (R.&P.), purpurea (Grah.), racemosa (Cav.), rosmarinifolia (Lam.), rotundifolia (HBK.), salicifolia (R.&P.), saxatilis (HBK.), scabiosifolia (Sims), scabra (R.&P.), scapiflora [R.&P.] (Bth.), serrata (Lam.), sessilis (R.&P.), sibthorpiodes (HBK.), Sinclairii (Hk.), stricta (HBK.), tenella (Poepp.&Endl.) tenuis (Bth.), tenuiflora (Cav.), tetragona (Bth.), thyrsiflora (Bth.), tomentosa (R.&P.), triandra [Cav.] (Vahl), trifida (R.&P.), tripartita (R.&P.), undulata (Bth.), uniflora (R.&P.), utriculariodes (Hk.), verticillata (R.&P.), violacea (Cav.), virgata (R.&P.), viscosa (R.&P.), viscosissima (Lindl.) OK.

Fistularia L. (1735) 14. Cl. 2. O. c. syn. *Crista galli* Riv. = *Rhinanthus* L. 1737 p. p. non 1735 = *Alectorolophus* Hall., MB. Die zwei Gattungen, welche wir jetzt getrennt halten als *Rhinanthus* L. p. p. minore non L. 1735 = *Alectorolophus* MB. und *Rhynchoris* Griseb. = Rhinanthus L. 1735, hatte Linné schon 1735 getrennt aufgeführt und später mit noch anderen Pflanzen vereinigt. Bei der erneuerten Trennung ist von verschiedenen Autoren, auch BHgp. der Name *Rhinanthus* auf den falschen Theil übertragen und Rhinanthus L. 1735 anders benannt worden. Auch diejenigen, welche *Alectorolophus* bevorzugen, haben übersehen, dass dafür in Fistularia L. 1735 ein älterer Name existirt. Die zwei Arten sind: Fistularia Crista-galli OK. (*Rhinanthus Crista galli* L. p. p. maj.: β & γ L. = v. angustifolia & major) und Fistularia minor OK. (*Rhinanthus minor Ehrb.*) Manche vereinigen alle zu einer Art, wie es Linné gethan; dann gilt der Speciesname Crista-galli dafür, keineswegs durfte er ganz beseitigt werden.

Gerardia purpurea L. Niagara.

G. virginica OK. (*Rhinanthus v.* L. = *G. quercifolia* Pursch). Niagara. Zu *Rhinanthus virg.* schreibt Linné: „Corollis fauce patentibus foliis sinuato dentatis Gron. virg. 92. Habitat in Virginia. Affinis Gerardiae flavae. Antherae hirtae“. Von Gronovius ist noch das ältere Synonym Digitalis lutea foliis incisis zu ergänzen. Nun ist nach Bentham *Rhin. virg.* im Herbarium Linné = Lamoureuxia serratifolia und Asa Gray schreibt zu *G. quercifolia* Pursch: Gerardia flava L. as to L. herb. Hier liegt Verwechselung im Herbarium Linné vor. Dass die Linnéischen Diagnosen mit Gronovius' Citat und dem, was man nach Gray jetzt als *quercifolia* bez. *G. flava* nimmt, übereinstimmt, darüber ist kein Zweifel. Dieser Fall beweist wiederum, dass im Linnéischen Herbar entweder durch seinen Sohn oder seitdem es in London ist, mancherlei Verwechselungen vorgekommen sind und dass in Streitfällen nicht das Linnéische Herbar, sondern die Linnéischen Beschreibungen, wenn diese genügen, den Ausschlag zu geben haben. Es ist ganz undenkbar, dass Linné eine südamerikanische (also nicht virginische) Pflanze wie Lamoureuxia serrati-

folia mit dicht und scharf kleingesägten kleinen (nicht grob eingeschnitten, wenig gezähnten, grossen) Blättern, mit bilabiater purpurner Corolle, deren Oberlippe helmartig, deren Unterlippe zurückgebogen ist (anstatt gelber Corolle mit 5-lappigen, ziemlich regelmässig ausgebreiteten Saum!) sollte verwechselt und die abweichende Eigenschaft nicht sollte diagnostisch bemerkt haben. In der Diagnose von *Rhinanthus virginica* stimmt nur eine einzige Angabe zufällig mit Lamoureuxia serratifolia überein, nämlich Antherae hirtae und diese Eigenschaft war die Ursache, dass Gronovius die Art zu *Rhinanthus* stellte, während Linné die Pflanze, wenn auch nur mit ? mit G. flava verglich, deren nächste Verwandte sie in der That ist.

[] **Globifera** Gm. (1791) syst. 32 = *Micranthemum* Mchx. 1803. Michaux basirte die Gattung auf Globifera umbrosa* Gm. und veränderte den Namen willkürlich in *Micranthemum orbiculatum* Mchx. Gmelin basirte auf *Anonymos umbrosus* Walter, der die Pflanze schon leidlich beschrieb, dessen verschiedene *Anonymos*-Gattungen Gmelin dann andere Namen gab. Die anderen Arten sind von *Micranthemum* = ( ), bez. älteren Synonymen = [ ] übertragen: Globifera adenandra [(Wright)], arenariodes [Gris.] (BHgp.), bryodes [Gris.] (BHgp.), callitrichodes [Gris.] (Wright), elatinodes [Gris.] (Wright), ciliolata (Wright & Sauv.), erosa [*Hem. e.* Wright in Gris. Cat. cub. p. 184 incl. *Hem. multiflorus* Wr. l. c. 185], micranthemodes *Hemianthus m.* Nutt. = *Micr. Nuttallii* A.Gray), punctata [(Wright)], reflexa [(Wright)], rotundata (Wright), tetrandra (Wright & Sauv.), trisetosa [(Wright)] OK.

Glossostigma diandrum OK. (*Limosella diandra* L. = *G. spathulatum* Arn.) Dekkan.

Graderia = Bopusia.

Hemiphragma heterophyllum Wall. Sikkim 3300 m.

Herpestis = Monniera.

Jamesbrittenia OK. = *Sutera* Roth 1821 non 1807*. Roth beschrieb zuerst zwei Sutera-Arten 1807 in Bot. Bem. 172 („1787“ bei Pfeiffer falsches Jahrescitat). Diese zog Willdenow ein; darauf beschrieb Roth, Nov. pl. sp. 291 im Jahre 1821 eine dritte Art und definirte die Gattung anders. Nun hat Bentham auf die 1807 publicirten Arten die Gattung *Chaenostoma* basirt, welcher Name aber nur als ein Synonym zu der zuerst, also 1807 publicirten Sutera gelten kann. Dahingegen muss die 1821 publicirte *Sutera* als einer anderen Gattung angehörig einen neuen Namen erhalten. Hooker in fl. brit. Ind. und Boissier verwechseln die Citate über Sutera. Ich benenne diese Gattung zu Ehren des tapferen Vertheidigers des lex prioritatis für Generanamen und Editor des Journal of Botany James Britten, F. L. S. vom Britisch Museum mit dem Wunsche, dass er auch ein solcher Vertheidiger für Speciesnamen werde.

J. dissecta OK. (*Capraria dissecta* Del. 1813 in fl. d'Egypte I 95, = *Sutera glandulosa* Roth 1821 = *Sutera dissecta* Walp.) Dekkan.

Ilysanthes incl. *Bonnaya* cfr. Urban in Ber. Deutsche Bot. Ges. 1884.

I. ciliata OK. (*Gratiola ciliata* Vahl „Colsm.“ 1805 = *I. serrata* Urb. = *Gratiola s.* Roxb. 1820 = *Bonnaya brachiata* Lk. & Otto etc.) Java: Borobudor. Bentham stellt *Gratiola ciliata* fraglich zu *Bonnaya reptans* Spr. = I. ruëlleodes OK.; aber es kann kein Zweifel sein, dass die lateinische Beschreibung bei Vahl auf I. ciliata trefflich passt, während sie auf *B. reptans*, welche Colsmann bez. Vahl als *Gratiola ruëlloides* schon unterschieden, nicht zutrifft; denn die Merkmale: folia sessilia unguicularia, capsula unguicularis, also finger-

nagellang passen wohl auf I. ciliata, nicht aber auf I. ruēlleodes, welches gestielte ± zolllange starknervige Blätter und mehr als doppelt so lange Früchte hat.

I. gratiolodes Bth. (L.) U. St.: St. Louis.

I. parviflora Bth. (Roxb.) *α* albiflora O.Ktze. Dekkan. Bombay.

β bicolor O.Ktze. Corolla coerulea apice alba. Festland bei Hongkong.

I. ruēlleodes O.Ktze. (*Gratiola ruelloides* Vahl „Colsm." 1805 = *Bonnaya reptans* Spr. 1825 = *I. reptans* Urb. Java: Sindanglaja. Ich schreibe ruēlleodes wegen Ruēllia melius Ruēllea nach Ruēlle benannt.

I. veronicifolia Urb. (Retz.) Hongkong, Bengalen.

var. peduncularis OK. (Bth.) Folia remota lanceolata inferiora vel omnia minus dentata. Turong.

Isoplexis canariensis Lindl. (*Digitalis c.* L. = *Callianassa c.* WB.) var. glaberrima O.Ktze. Wald Mercedes bei Laguna auf Tenerifa. Die gewöhnliche Form ist schwach behaart und das andere Extrem: var. tomentosa O.Ktze. hatte zottige Stengel und filzige Blattunterflächen.

Limnophila = Terebinthina.

Lindenbergia grandiflora Bth. (Ham.) Sikkim.

L. indica OK. (*Dodartia i.* L. = *L. polyantha* Royle) Delhi.

L. philippensis Bth. (Cham.) Cambodgia.

L. ruderalis OK. (*Stemodia rud.* Vahl 1791 = *L. urticifolia* Lehm.) Sikkim. Birma.

Linaria heterophylla Spr. Lanzerote (Canaren).

L. incana Wall. Dekkan.

L. ramosissima Wall. var. **ovata** Bth. Delh.

L. scoparia Brouss. Gran Canaria.

Die Gattung ist besser mit Antirrhinum wieder zu vereinigen.

Macranthera = Conradia.

Mazus japonicus OK. (*Lindernia jap.* Thbg. 1784 = *Mazus rugosus* Lour. 1790) Japan; China: Canton; Anam.

Melampyrum americanum Mchx. U. St.: Erie.

Melasma = Nigrina.

Micranthemum = Globifera.

Mimulus alatus Sol. U. St.: Cairo, Miss.

M. nepalensis Bth. Sikkim 2200 m.

M. pilosus Wats. (Bth.) Californien.

M. ringens L. Pennsylvanien.

Monniera Patr. Browne (1756) „Juss." (non L. 1758) = *Gratiola* p. p. L. = *Brami* Adans. 1763 = *Bramia* Lam. 1783 = *Mella* Vand. 1788 = *Septas* Lour. = *Mecardonia* und *Calyptriplex* R.&P. 1794 = *Herpestis* Gärtn. 1805. Letzterem Namen gaben BHgp. gegen alle Priorität den Vorzug. Da die Linnéische Gattung *Monniera* erst in Löfl. it. 1858 publicirt ist (BHgp. gaben L. Gen. pl. 805 an, d. i. Wiener Ausgabe von 1767), so hat die Brown'sche Monniera die Priorität und für Linné's *Monniera* hat Ertela Ad. zu gelten (cfr. S. 100). Ferd. v. Müller stellte die Arten zu *Bramia*, jedoch Monniera P.Br. hat die Priorität. Die Schreibweise ist verschieden: Monnieria, Monniera, Moniera, Monneria; ich halte nur Monniera für das Correcte.

M. calycina OK. (*Gratiola Monniera* L. = *Limosella cal.* Forsk. 1775 = *Bramia indica* Lam. 1783 = *Septas repens* Lour. 1790 = *Calytriplex obovata*

R.&P. 1794 = *Monniera cuneifolia* Mchx. 1803 = *M. Brownei* etc. Pers. „Rich." 1807 = *Herpestes Monniera* HBK. etc.) f. albiflora O.Ktze. Corolla alba. St. Thomas. Anam.

f. lilacina O.Ktze. Corolla lilacina. Panama: Colon. Dekkan.

M. procumbens OK. (*Erinus pr.* Mill. 1768 = *Herpestis chamaedryoides* HBK. 1817) Trinidad. Costarica: Port Lemon.

Benennt war schon richtig: Monniera rotundifolia* Mchx.

Zu verändernde Speciesnamen:

Herpestis laxiflora Bth. incl. der vorher publicirten *H. scabra* Bth. = Monniera scabra OK.

H. nigrescens Bth. = *Gratiola acuminata* Walt. 1788 = M. acuminata OK.

H. gratiolodes Bth. = *Caconapea gr.* Cham. & Schl. 1833 = *Bramia semiserrata* Mart. 1829—31 = M. semiserrata OK.

H. Ranaria Bth. 1836 = *Ranaria monnierodes* Ch. & Schl. 1833 = M. monnierodes OK.

H. amplexicaulis Pursch = *Obolaria car.* Walt. 1788 = M. caroliniana OK.

H. calycina Bth. (non M. cal. OK.) = *H. Thonningii* Bth. = M. Thonningii OK.

Ferner mit unveränderten Speciesnamen von *Herpestis* übertragen: Monniera angulata (Bth.), arenaria (I. A. Schmidt), axillaris (Bth.), bacopodes (Bth.), Beccabunga (Gris.), caprariodes (HBK.), caespitosa (Cham.), depressa (Bth.), diffusa (I. A. Schmidt), flagellaris (Ch. & Schl.), floribunda (R.Br.), gracilis (Bth.), grandiflora (Bth.), Hamiltoniana (Bth.), herniariodes (Cham.), humifusa (Gris.), imbricata (Bth.), lanigera (Ch. & Schl. incl. *H. serpyllifolia* Bth. und *H. marginata* Bth.), madagascariensis (Bth.), micromonniera (Gris.), montevidensis (Spr.), myriophyllodes (Bth.), obovata (Poepp.), pilosa (Mart. & Gal. non Bth. quae Mimulus), radicata (Bth.), reflexa (Bth.), repens (Ch. & Schl. = *Gratiola r.* Sw.), reptans (Bth.), Salzmannii (Bth.), serpyllodes (Cham.), sessiliflora (Bth.), stellariodes (Bth.), stricta (Schrad. incl. *H. elongata* Bth.), tenella (Cham.), Tweedii (Bth.) OK.

[] **Nigrina** L. (1767) Mant. = *Melasma* Berg. 1767. Linné betheuert hoch und heilig (quod sanctissime testor) in Briefen an Burmann (cfr. Van Hall. p. 91, 92, 103), dass nicht er Bergius, sondern Bergius ihn heimlich gegeplündert habe (offener litterarischer Raub war damals, besonders bei Linné, nicht so ehrenrührig): post impressam meam Mantissam quam apud typographum viderat, edidit sua. Es handelt sich jetzt ausser obigem Fall Nigrina: *Melasma* nur noch um folgende giltige Genera mit derart concurrirenden Namen Manulea L.: *Nemia* Berg., Laurembergia L.: *Serpicula* Berg. Diese 2 Fälle sind von den Autoren, bez. BHgp. schon mit bevorzugten Linnéischen Namen behandelt, für *Melasma* muss consequent auch Nigrina eintreten. [Die Buchdruckereien gaben s. Z. Gelegenheit zu einem fast gleichen Fall: Peltaria Jacq.: Bohadschia Crantz, wenigstens nach Jacquin's Annahme.] Die Arten sind: Nigrina viscosa* L. = *Melasma scabrum* Berg; Nigrina physalodes (*Lophospermum ph.* Don 1827 = *Mel. hispida* Bth. ex *Lyncea h.* Cham. & Schl. 1830), ovatum (*Mel. ov.* E. Mey.), rhinanthodes (*Mel. rh.* Bth. = *Physocalyx rh.* Cham.) OK.

Orthocarpus luteus Nutt. U. St.: Nebraska.

Pentstemon dimorphus O.Ktze. n. sp. Herba erecta ramosa 30—70 cm alta glanduloso puberula. Folia lanceolata media inferioraque in petiolo brevi longe attenuata subspathulata integerrima 2—3 cm longa ± 1/2 cm lata. Inflorescentiae axillares terminalesque pauci-(2—5)florae laxae pedunculis pedicellis tenuibus 1—3 cm longis. Calyx 5-sectus segmentis lineari-lanceolatis

3—6 mm longis. Corollae violaceae dimorphae: 1. normales tubo cylindrico tenui ± 1 mm lato, 1—1½ cm longo recto apice haud ampliato, limbo vix bilabiato lobis 5 oblongis subaequalibus ± ½ cm longis ± 1½ mm latis; 2. corollae nonnullae tubo brevi vel brevissimo subnullo. Stamina glabra 4 didynamia, longiores 2 tubum corollae vix superantes. Staminodium filiforme corollae lobis aequilongum. Antherarum loculi haud divaricati. Stylus inclusus. Stigma integrum oblongum. Capsula chartacea subglobosa bilocularis seminibus paucis compressis ovatis. U. St.: Yosemite Thal 1000 m. Gehört zu den wenigen Arten mit tiefgetheiltem Corollensaum und schmalen Corollenzipfeln; sie besitzt die zarteste Corolle aller von mir gesehenen Pentstemon-Arten.

P. glaber Pursch. U. St.: Colorado.

Pyxidaria Hall. (1745) fl. jen. 237 „Lindern"; Lindern (1747) hort. als. 269/270 = *Lindernia* All. 1755 = *Vandellia* L. 1767. Nachdem Maximowicz nachgewiesen, dass *Lindernia pyxidaria* All. und *Vandellia erecta* ineinander übergehen, muss man, wie schon mehrere Autoren (F. v. Müller, Urban, Ascherson & Kanitz) betonten oder z. Th. gethan, die zahlreichen Arten von Vandellia mit dem älteren Gattungsnamen combiniren. Ferd. v. Müller und Urban nahmen dafür *Lindernia*, Ascherson & Kanitz Pyxidaria. Ich muss mich letzteren anschliessen, zwar nicht weil der Name von Lindern 1727, also vor Linné begründet wurde, sondern weil er nach 1735, dem Anfang der jetzigen botanischen Nomenclatur, von Haller 1745 in Ruppius flora jenensis p. 237 mit Citat und Diagnose aufgenommen worden ist und ausserdem in der 2. und vergrösserten Auflage von Lindern's Werk von 1747 steht.

P. crustacea OK. (L.) Java.

P. diffusa OK. (L.) Costarica 700 m.

P. latifolia OK. [Bl.](Bth.) Java: Salak. Diese seltene Art, wie es scheint bisher nur durch Blume bekannt, hat sehr ansehnliche Blätter — 9 cm lang und 4 cm breit.

P. pusilla OK. (Thbg.) Bengalen.

Seit Bentham's Bearbeitung dieser Gattung in DC. prod. X 413/8 sind eingezogen worden: *Vand. Brownii* Bth. zu *V. crustacea* Bth. [L.] in Bth. fl. austr. = Pyxidaria crustacea OK.; *V. laxa* Bth. zu *V. scabra* Bth. von Hk.f. in fl. brit. Ind. = *Gratiola pusilla* W. = P. pusilla OK. Einzuziehen ist noch *V. sessilifolia* Bth. als var. zu P. nummularifolia OK. (Don), weil sich sitzende und gestielte Bth., manchmal auf 1 Pflanze finden und sonstige Unterschiede fehlen. Richtig benannt ist: Pyxidaria procumbens* Aschs. & Kanitz (Krock.) = *Lindernia Pyxidaria* All. = *Vandellia erecta* Bth. etc.

Speciesnamen haben zu wechseln:

Vandellia multiflora G.Don 1838 = *Torenia m.* Roxb. 1832 = *Tittmannia trichotoma* Bth. in Wall. list 1831 = Pyxidaria trichotoma OK.
V. pedunculata Bth. = *Gratiola cordifolia* Sw. = P. cordifolia OK.
V. mollis Bth. 1835 = *Tittmannia hirta* Bth. 1831 = P. hirta OK.
V. angustifolia Bth. = *Lindernia micrantha* Don = P. micrantha OK.
V. hirsuta Ham. = *Gratiola viscosa* Horn. = P. viscosa OK.

Ferner mit unveränderten Speciesnamen von *Vandellia* übertragen, wobei sich blosse Autorcitate in [ ] auf ältere Homonyme mit anderen Gattungsnamen beziehen: Pyxidaria alsinodes [R.Br.](Bth.), arridens (Hance), caespitosa [Bl.](Bth.), corymbosa (Bkr.) cymulosa (Miq.), elata (Bth.), Ellobum (Bth.), glandulifera [Bl.](Bth.), Hookeri (Clarke), ? japonica (Miq.), ? limosa (Walp.), lobeliodes (Oliv. non *Lindernia lob.* F.v.M., quae Ilysanthes lob. Bth.), ? minuta [Bl.](Miq.), molluginodes (Bth.), montana [*Diceros m.* Bl. non

Ellobum m. Bl. quod Pyx. Ellobum OK.](Bth.), ? nervosa [Hassk.](Bth.), ? oblonga (Bth.), ? obovata [Bge.](Walp.), obtusa [Bl.](Miq.), pachypoda (Fr.&Sav.), pubescens (Bth.), scapigera [R.Br.], senegalensis (Bth.), soriana (Blanco), ? sphaerocarpa [Hassk.](Bth.), stachydifolia [Turcz.](Walp.), stemodiodes (Miq.), subcrenulata (Miq.), subulata [R.Br.](Bth.), urticifolia (Hance) OK. — Bei Pyxidaria molluginodes OK. abortiren die Antheren der grossen Stamina manchmal, aber die fertilen Antheren sind unterhalb appendiculat, was nach Urban ein wichtiges Merkmal dieser Gattung ist. Sonst hat Pyxidaria 4, Ilysanthes 2 Stamina.

Rhinanthus BHgp. = Fistularia.

Rhinanthus L. 1735 (non 1737) syst. 14. Class. 2. Ord. c. syn. *Elephas* Tourn. = *Rhynchocorys* Gris. Da Linné 1735 die Gattung auf *Elephas* T. beschränkte und für *Crista galli* Riv. den Namen Fistularia aufstellte, 1737 aber irrig diese 2 Gattungen vereinigte, müssen bei erneuerter Trennung die 2 Gattungen ihre älteren Namen wieder erhalten. Uebrigens hatte das schon Marschall von Bieberstein z. Th. corrigirt, indem er für diese Gattung den Namen Rhinanthus beibehielt, für die andere Gattung aber (also Fistularia L. 1735) den Haller'schen Namen *Alectorolophus* wieder aufnahm. Die Arten sind: Rhinanthus Elephas L. und orientalis L. (*Rhynch. El.* Gris. und *or.* Bth.)

Rhynchocorys = Rhinanthus L. 1735.

Scoparia = Capraria L. 1735.

Scrophularia elatior Bth. Sikkim.

S. glabrata Ait. Von Webb nur als hochalpin angegeben, was von Christ auf Grund von Bourgeau's Exemplar widerlegt wird, fand ich in etwa 300 m Seehöhe bei Icod auf Tenerifa.

S. Smithii Horn. Tenerifa: Wald zwischen Laguna und Taganana.

Seymeria = Afzelia.

[] **Simbuleta** Forsk. 1775 = *Anarrhinum* Desf. 1800. BHgp. stellen Simbuleta als Subgenus zu *Anarrhinum*, aber der 25 Jahre ältere Name hat die Priorität und muss also vorangestellt werden. Die von Forskal nicht specifisch benannte, aber gut beschriebene Pflanze, wobei er auch das wichtigste Merkmal der connaten Antheren(hälften) erwähnt, ist von Bentham in DC. prod. mit *Anarrhinum orientale* Bth. identificirt, von Boissier als *A. abyssinicum* Jaub.&Spach pl. or. V. 447—8 von *A. orientale* getrennt erachtet — der Unterschied beruht bloss in weniger tiefer Theilung der Oberlippen — und muss also Simbuleta abyssinica OK., bez. S. orientalis OK. heissen. Die anderen Arten sind: Simbuleta bellidifolia [L.](Desf.), brevifolia (Coss.&Kral.), elatum (Desf.), fruticosa (Bth.), hirsuta (Hfg.&Lk. 1820 = *A. Duriminium* Chav. 1827), laxiflora (Boiss.), pedatum (Desf.), pubescens (Fres.) OK. Ferner aus meiner § Elatinopsis (floribus axillaribus, cfr. Jahrb. d. Berl. bot. Garten 1886 p. 269) Simbuleta Pechuelii (O.Ktze.), veronicodes [A.Rich.](O.Ktze.)OK. Die blossen Autorcitate in ( ) beziehen sich auf *Anarrhinum*, die in [ ] auf ältere Homonyme mit anderen Gattungsnamen.

Stellularia = Benthamistella.

Stemodia = Stemodiacra.

Stemodiacra P.Br. 1756 = *Stemodia* L. 1759. Linné kürzte bloss den von Browne gegebenen Namen und citirte auch die von Browne gegebene Abbildung dieser Pflanze aus Jamaica. Wenn Pfeiffer, den Durand im Index

copirt, angiebt, indem er Meisner folgt, dass Stemodiacra P. Br. = der asiatisch-afrikanischen Lindenbergia sei, so ist das ein Irrthum, denn die Gattung basirt auf *Stemodia maritima* L. aus Jamaica.

St. durantifolia OK. (L.) Trinidad. Colon.
St. serrata OK. (Hochst.) Provinz Bombay.
St. verticillata (*Erinus v.* Mill. 1768 = *Capraria humilis* Sol. in Ait. 1789 = *Stemodia parviflora* Ait. 1812) Costarica.
St. viscosa OK. (Roxb.) Dekkan. Bombay.

Speciesnamen sind vorerst zu ändern: *Stemodia lanata* Bth. 1846 „R. & P." = *Erinus tomentosus* Mill. 1768 = *Herpestes tom.* Ch. & Schl. 1827 = Stemodiacra tomentosa OK.; *Stemodia lobelioides* Lehm. 1837 = *Gratiola tetragona* Hk. 1832 = Stemodiacra tetragona OK.

Die anderen Arten sind von *Stemodia* übertragen. Stemodiacra angulata (Oerst.), bartsiodes (Bth.), Berteroana (Bth.), chilensis (Bth.), coerulea (Bth.), debilis (Bth.), ? Ehrenbergiana (Schl.), foliosa (Bth.), glabra (Oerst.), gratiolifolia (St.Hil.), hyptodes (Ch. & Schl.). jorullensis (HBK.), lanceolata (Bth.), lythrifolia (F.v.M.), maritima (L.), palustris (St.Hil.), pedunclularis (Bth.), pusilla (Bth.), ? senegalensis (Bth.), stricta (Ch. & Schl.), subhastata (Bth.), suffruticosa (HBK.), trifoliata [Lk.] (Rchb.) OK.

Stoechadomentha L. (1747) flor. zeyl. p. 194 = *Adenosma* R. Br. Die Hermann'sche Pflanze, welche Linné benannte, ist nach Trimen's Identification (cfr. Journ. Linn. Soc. 1888 p. 153) *Adenosma camphoratum* Hk.f. Das stimmt aber nicht mit Linné's Angabe: Folia quaterna und Semina quatuor. Bei dem häufigeren *Adenosma capitatum* finden sich jedoch quaterne Blätter öfters. Die kleine Kapsel ist 4-klappig und die minutiosen Samen sind zahlreich. Linné hatte sich in der Frucht getäuscht, aber das Originalexemplar, welches ich selbst gesehen, ist sicher *Adenosma capitatum* Bth. = St. capitata OK.

Stoechadomentha capitata OK. (Bth.) Birma. Bengalen.
St. microcephala OK. (Hk.f.) Birma: Maulmein.

Die anderen Arten sind: Stoechadomentha camphorata [Vahl] (Hk.f), coerulea (R.Br.), javanica (*Herpestis j.* Bl. 1826 = *H. ovata* Bth. 1831 = *Ad. ovatum* Bth.), macrophylla (Bth.), malabarica (Hk.f.), Muelleri (Bth.), subrepens (Bth.) OK.

Striga asiatica OK. Bengalen. Dekkan. Hierzu *Buchnera asiatica* L. z. Th., welche noch Striga lutea umfasst, die sich durch 15 resp. 10 Kelchnerven nur unterscheidet. *Buchnera euphrasioides* Vahl lässt diesen Unterschied in der Beschreibung auch nicht erkennen, trotzdem wird dieser Name schliesslich von Bth., wenn auch unmotivirt, dem von Linné gegebenen vorgezogen; ursprünglich hatte Bentham diese 2 Arten in eine grössere Anzahl gespalten.

St. lutea Lour. var. albiflora O.Ktze. Corolla alba. Java: Rambay.

Ausserdem ist zu unterscheiden: α normalis floribus luteis, var. coccinea OK. (Bth.) und var. phoenicea OK. (Bth.) mit benannten Blüthenfarben.

Sutera Roth 1821 = **Jamesbrittenia.**

[] **Sutera** Roth (1807) Bot. Bem. 172, non 1821 = ? *Palmstruckia* Retz. 1810 = *Chaenostoma* Bth. 1835. Die Angabe von Bth. in DC. prod. X 353 zu *Chaenostoma:* Sutera Roth Bot. Bem. p. 172 p. p. ist bezüglich pro parte falsch; denn Sutera Roth 1807 ist total = *Chaenostoma.* Die zwei 1807 von Roth publicirten Arten sind: 1) Sutera foetida* Roth = *Chaenostoma foetidum* Bth. und 2) *Sutera brachiata* Roth = *Manulea oppositiflora* Vent. 1803 = *Manulea hispida* Thbg. 1823 = *Chaenostoma hispidum* Bth. =

Sutera oppositifolia OK. Bentham in DC. prod. X 356 schreibt Sutera „*oppositifolia* Roth“ Bot. Bem. 172, dort steht aber nur *Sutera brachiata* Roth für diese Art. Bentham hat ferner ein Versehen begangen, indem er *Sutera* Roth 1821 bestehen liess und die Sutera von 1807 umtaufte. Vergl. auch unter Jamesbrittenia OK. S. 461. Die anderen Arten sind nach Bth. l. c. von *Chaenostoma* übertragen: Sutera aethiopica [L.] (Bth.), affinis (Bernh.), calycina (Bth.), campanulata (Bth.), cephalotes (*Manulea c.* Thbg. = *Chaen. fastigiatum* Bth.), cordata (Bth.), cuneata (Bth.), denudata (Bth.), floribunda (Bth.), glabrata (Bth.), halimifolia (Bth.), integrifolia [L.] (Bth.), laxiflora (Bth.), linifolia [Thbg.] (Bth.), marifolia (Bth.), natalensis (Bernh.), pauciflora (Bth.), pedunculosa (Bth.), polyantha (Bth.), procumbens (Bth.), pumila (Bth.), racemosa (Bth.), revoluta (Bth.), rotundifolia (Bth.), subspicata (Bth.) OK.

Terebinthina Rumpf (1750) VI 150 t. 67 fig. 2 = *Ambuli* Ad. 1763 = *Ambulia* Lam. 1783 = *Limnophila* R.Br. 1810. Rumpf hat nur eine Art, die mit *Ambulia aromatica* Lam. = *Limnophila punctata* Bl. identificirt worden ist. BHgp. citiren *Ambulia* Lam. zu *Limnophila* R.Br., bevorzugen aber stillschweigend den Brown'schen Namen.

Ferd. von Müller zieht diese Gattung zu Stemodiacra, aber sie kann auf Grund der geflügelten, bez. nicht ganz mit Samen bedeckten Placenta und der gestutzt eckigen, nicht abgerundeten, bez. nicht beiderseits spitzlichen Samen, gut getrennt gehalten werden.

Terebinthina aromatica OK. (Lam.) var. glabrescens OK. Caulis glabrescens; flores axillares vel partim racemosi; f. albida O.Ktze. Corolla alba basi lilacina vel rubra. Hongkong.

var. punctata OK. (Bl.) Glaberrima floribus omnibus axillaribus. Bengalen. Dies die von Lamarck beschriebene Form. Hiervon ist var. gratissima OK. (Bl.) durch ± entwickelte Trauben mit kleinen Hochblättern nur gradatim verschieden, bez. oft nur üppigere oder ältere entwickeltere Form.

var. hirsuta OK. (Heyne) Caules pilosi hirsuti villosi floribus omnibus axillaribus; f. coerulea O.Ktze. Corolla coerulea subviolacea. Anam. Cochinchina.

f. bicolor O.Ktze. Corolla coerulea basi fusca. Bengalen.

var. neglecta O.Ktze. ± pilosa floribus partim racemosis; f. lilacina O.Ktze. Corolla lilacina. Terrai; Bengalen.

var. pulcherrima OK. (Griff.) Forma pilosa ± depauperata floribus semper axillaribus foliis semper oppositis; f. coerulea O.Ktze. Singapur.

Diese weitverbreitete Pflanze ist bezüglich der Behaarung recht veränderlich; als behaartere Formen gehören vielleicht auch nur dazu: Tereb. villosa (Bl.), javanica (DC.) und villifera (Miq.) OK. Die Aehrenbildung scheint mehr auf Alterszustände und üppigerer Entwickelung nasser Standorte zu beruhen und ist hier nur einstweilen zur Unterscheidung beibehalten worden, weil manche Autoren specifischen Werth darauf legten. Die Blätter sind gegenständig bis 3-zählig wirtelig; letzteres mehr oberhalb meist auf derselben Pflanze; bei ± verkrüppelten Exemplaren trockener Standorte finden sich meist nur gegenständige Blätter und nur axilläre Blüthen; als solche Formen dürften auch nach weiterer Prüfung an lebendem Material T. laxa (Bth.) und pygmaea (Hk.f.) OK. sparsam behaart, sowie T. erecta OK. (Bth.) ganz kahl, hierher gezogen werden. In der Kapselgestalt ist kein fassbarer Unterschied zu erkennen.

T. indica OK. (*Hottonia indica* L. = *Limnophila gratioloides* R.Br.) f. coerulea OK. Corolla coerulea und f. flava O.Ktze. Corolla flavida. Beide nahe bei einander wachsend. Dekkan: Jabbalpur.

T. micrantha OK. (*Limnophila m.* Bth.) Anam: Turong.

T. sessiliflora OK. (*Hottonia s.* Vahl = *Limnophila s.* Bl. = *L. heterophylla* Bth.) *α* pilosa O.Ktze. Pilosa vel supra glabrescens. Java: Tjibutu; Bengalen von mehreren Standorten.

β glabra O.Ktze. Forma glaberrima. Dekkan. Ausserdem sah ich in Kew unter *Limnophila*: Terebinthina balsamea (Bth.), polyantha (S. Kurz), Helferi (Hk.f.), cana (Griff.), tillaeodes (Hk.f.), racemosa (Bth.) OK. und folgende mit zu verändernden Speciesnamen:

L. Roxburghii Don 1838 = *Herpestis rugosa* Roth 1821 = T. rugosa OK.
L. diffusa „Bth." 1846 err. non Don = *Stemodia camphorata* Bth. in Wall. list 1831 non Vahl = T. camphorata OK.
L. hypericifolia Bth. 1846 = *Cybbanthera connata* Don 1825 = T. connata OK.
L. polystachya Bth. = *Stemodia aquatica* W. = T. aquatica OK.
L. Griffithii Hk.f. 1885 = *Benjaminea glabra* Benj. 1847 = T. glabra OK.
L. conferta Bth. = *Gratiola punctata* Vahl „Gols." = T. punctata OK.

Torenia cordifolia Roxb. Birma.

T. peduncularis Bth. *α* glabriuscula O.Ktze. Glabriuscula; folia acuta. Sikkim.

β pubescens O.Ktze. Pubescens; folia acuta. Java: Beutenzorg.

γ anamitica O.Ktze. Pubescens; folia obtusa. Anam: Turong.

T. polygonodes Bth. Singapur.

T. Thouarsii O.Ktze. (*Nortenia Th.* Cham. & Schl. in Linnaea 1828 = *T. parviflora* Ham. in Wall. Cat. 1831) Costarica ± 700 m. (In Hk.f. fl. brit. Ind. ist irrig Nortenia *Thomassii* gedruckt.)

† Vandellia = Pyxidaria.

Verbascum L. 1735 (1753 mit 10 Arten) incl. *Celsia* L. 1735 (1753 mit 1 Art). Da V. celsioides mit 4—5 Stamina variirt, bez. *Celsia coromandeliana* Vahl von Verbascum virgatum With. nur durch 4 bez. 5 Stamina künstlich getrennt wird und 4 bez. 5 Stamina der einzige Gattungsunterschied ist, so ist es richtiger, diese 2 Genera zu vereinigen. Auch V. arcturus L., Barnadesii Vahl, parviflora Don, *Celsia cretica* L.f. sind bald in das eine, bald in das andere Genus gestellt worden. Bezüglich der ungleichen Gestalt, Grösse, Didynamie der 5 bez. 4 Stamina ändert Verbascum genau so wie *Celsia*; bei beiden giebt es ausgeprägt didyname, sehr ungleiche (2 : 3 resp. 2 : 2) und aufrechte fast gleiche Stamina. Bei Verbascum ist, wie schon Nees, genera plant. germ. angiebt, das 5. Stamen nicht selten steril oder incomplett und unter fig. 17 bildet er V. Lejeunii mit verkümmerten 5. Stamen ab. Der Unterschied ist also nur ein gradueller, nur die verschiedenartige Verkümmerung des 5. Stamen betreffend.

V. Blattaria L. *α* normalis. Gelbblüthig. U. St.: Hoboken.

β albiflorum O.Ktze. Corolla alba. U. St.: Lyons, Pennsylvanien.

V. coromandelicum O.Ktze. (*Celsia c.* Vahl.) Dekkan.

V. Thapsus L. U. St.: Hudsonflussthal.

Die zu Verbascum zu stellenden Arten von *Celsia* sind: 1) Schon richtig benannt *Celsia laciniata* Poir. 1811 = Verbascum Barnadesii Vahl 1791; *Celsia arcturus* Murr. = V. arcturus L. 1753; *Celsia bugulifolia* Jaub. & Spach. = V. bugulifolia Lam.; *Celsia parviflora* Don 1837 = V. parviflorum Lam.

2) Es ist zu ändern: *Celsia parviflora* Dcne. non Verb. parv. Lam. = V. Decaisneana OK.; ausserdem *C. speciosa* Fenzl & Friedrichsthal non Verb. spec. Schrad. = V. Friedrichsthaliana OK. 3) Mit gleichen Species-

namen sind noch von *Celsia* zu übertragen: Verbascum acaule (Bory & Chaub.), betonicifolium (Desf., non *Verb. bet.* Desf. 1808 quod V. ovalifolium Donn 1807), brachysepalum (Fisch. & Trautv.), creticum (L.f. = *Verbascum lyratum* Lam. 1797; von Nyman als *Celsia Cavanillesii* Kze. separat aufgeführt, doch gilt dann V. lyratum Lam.), Daenzeri (Bouché & Chaub.), floccosum (Bth., non *V. flocc.* WK. quod V. pulverulentum Vill.), heterophyllum (Desf. non *V. h.* Moret †), incanum (Bth. non *V. inc.* Gaud. †), interruptum (Fres.), intricatum (Bth.), laciniatum (Poir.), lanceolatum (Vent.), Luciliae (Boiss.), orientale (L. non *V. or.* Friv. †), pedunculosum (Steud. & Hochst.), persicum (C.A.Mey.), ramosissimum (Bth. non al. †), Suwarowianum (C.Koch incl. *C. collina* Bth.), tomentosum (Zucc.) OK. Hierzu aus Boissier fl. or. unter *Celsia*: Verbascum Boissieri („Heldr. & Sart."), cylleneum (Boiss. & Heldr.), glandulosum (Bouché), alpinum (Boiss. & Kotschy non *V. alp.* Turr. †), ponticum (Boiss.), pyroliforme (Boiss. & Heldr.), coronopifolium (Boiss. & Heldr.), Lycia (Boiss.), pinetorum (Boiss. & Heldr.), Cilicia (Boiss. & Heldr. non Verb. cilicicum Boiss.), brachysepalum (Fisch. & Trautv.), aureum (C.Koch) OK. und *Celsia Aucheri* Boiss. 1853 = *C. intricata* var.? *macrocarpa* Bth. 1846 = V. macrocarpum OK.

Veronica Anagallis L. Canton.
V. agrestis L. Japan.
V. javanica Bl. Java: Gede 2600 m, Dieng 2000 m.
V. peregrina L. U. St.: Nebraska.

Xuarezia R.&P. (1794) fl. per. 24 t. 4, (ic. quoad staminum situm err.) = *Capraria* L. 1753 non 1737*.

Xuarezia hirsuta OK. (*Capraria biflora* L. = *Capraria hirsuta* HBK. non Xuarezia biflora R.&P.) St. Thomas; Portorico; Caracas. Der Speciesname hirsuta ist nicht recht passend, da es auch kahle Formen giebt; aber ich musste ihn von dem einzigen Synonym übertragen, weil X. biflora präoccupirt ist. Die anderen Arten sind: Xuarezia biflora* R.&P. (*Capraria peruviana* Bth. „Feuill." [Bentham citirt den Zeitgenossen Tournefort's Feuillée als Autor der „Art" geradeso als wenn Feuillée ein nachlinnéischer Autor wäre], Xuarezia semiserrata (Vahl), frutescens (*Erinus fr.* Mill. = *Capraria cuneata* R.Br. = *C. saxifragifolia* Ch. & Schl.) OK.

116. Orobanchaceae.

Orobanche minor Sutton. Porto Santo bei Madeira.
O. ramosa L. var. **indica** OK. (Roxb.) act. hort. petr. 1887, 225. Bengalen.

117. Lentibulariaceae.

Utricularia subulata L. Trinidad.

119. Gesneraceae.

Aeschynanthus = Trichosporum.

Agalmyla parasitica OK. (*Justicia p.* Lam. 1791 = *Cyrtandra staminea* Vahl 1805 = *Ag. stam.* Bl. 1825). Java: Tjibodas, Gede. — DC. in prod. IX 263 schreibt irrig und Clarke folgt ihm: *Justicia parasitica* Lam. non Vahl, aber Vahl hat gar keine solche Art aufgestellt, sondern citirt nur die Lamarck'sche Art zu seiner *C. staminea* als Synonym.

† Alloplectus = Columnea.

[] **Beccarinda** OK. = *Slackia* Griff. Nr. 3 (1854) non Nr. 1* (1848). In den hinterlassenen Papieren hatte Griffith 3 Slackia provisorisch benannt, die aber uncorrigirt nach seinem Tode publicirt worden sind; von diesen 3 ist Nr. 1 für die Berberideengattung wiederherzustellen (vergl. S. 10), sodass diese Gesneracee namenfrei wird. Ich widme sie dem erfolgreichen Erforscher der Flora von Borneo etc. Ed. Beccari. Die Etymologie des Wortes ist in der Einleitung angegeben. Die Art ist Beccarinda Griffithii OK. (*Slackia Griffithii* Clarke).

Chirita = Roettlera.

Columnea L. em. incl. *Alloplectus, Nematanthus & Hypocyrta* Martius 1829—30). Für *Alloplectus* müsste zwar *Crantzia* Scop. 1777 gelten und auch *Lophia* Desv. 1825 wäre noch ein älteres Synonym, aber ich finde keinen einzigen durchgreifenden Unterschied zwischen Columnea L. und *Alloplectus* Mart. Linné basirte ursprünglich[1]) auf Plumier's Gattung Columnea und die Art C. scandens; diese mit ihren labiaten Corollen, helmartiger Oberlippe, zurückgeschlagener Unterlippe und abstehenden Seitenlappen, sowie mit ihren apical verwachsenen Antheren würde ein gut characterisirtes Genus bilden, wenn nicht diese Merkmale bei nächstverwandten Arten allmählich verschwänden. Daher hat der Monograph der amerikanischen Gesneraceen, Hanstein, nachdem er erst in Linnaea XXVI etc. eine Menge Gattungen aufgestellt hatte, worin ihm andere Autoren folgten, schliesslich (Linnaea XXXIV), deren 20 zu *Alloplectus* und Columnea vereinigt, die er nur durch Filamenta basi inter se et cum corolla connata : Filamenta inter se in tubulum fissum postice connata trennt, was indess BHgp. nicht gelten lassen und zwar mit Recht. BHgp. versuchen dagegen, nachdem sie Trichanthe mit Anhängseln zwischen den Corollenlappen gut als besonderes Genus ausgeschieden haben, diese zwei Gattungen, durch die bei *Alloplectus* gefärbten Kelche und durch meist freie Antheren von Columnea zu unterscheiden. Indess bei Columnea gestehen sie zu, dass diese von Alloplectus nicht sicher abzugrenzen sei. Ich habe nachstehend eine neue Art zu beschreiben, C. costaricensis, deren Kelche ungefärbt sind, bei freien Antheren; bei der bekanntesten der zu Alloplectus gestellten Arten *A. cristatus* ist der Kelch grün, ausserdem finde ich gefärbte Kelche auch bei echten Columnea-Arten nicht selten, z. B. Columnea tincta Gris., hirsuta Sw., Schiedeana Schl., sanguinolenta Hanst.

Was den Antherenunterschied betrifft, so geben BHgp. für Alloplectus auch antherae liberae vel primum laeviter cohaerentes an; letzteres ist aber bei Columnea oft auch nur der Fall. Die Corollen sind bei Columnea und *Alloplectus* am Schlund, bez. Saum so polymorph, dass auf deren Gestalt kaum generische Unterschiede basirt werden können. Ferner müssen noch *Nematanthus* Mart., dessen Kelchbasis nicht immer turbinat, bez. nicht anders als bei manchen Columnea-Arten ist, sowie auch *Hypocyrta* Mart. zu Columnea vereinigt werden, denn subbaccate bivalve Früchte finden sich auch bei Columnea § Crantzia (*Alloplectus*) und wahrscheinlich auch bei anderen Arten, deren Früchte ja meist unbekannt sind. Die Gattung Columnea erhält dann folgende Diagnose zur Unterscheidung von verwandten Genera: Ovarium omnino superum. Disci glandula postica magna ceterae 0 vel parvae. Stamina 4. Antherarum loculi paralleli. Filamenta basi dilatata unilateraliter connata cum corolla breviter connata. Calyx 5-partitus vel alte 5-fidus. Corolla apice variabilis exappendiculata. Fructus subbaccatus vel demum bivalvis. Ich sammelte:

---

[1]) Später stellte er noch eine fremde Pflanze, die jetzige Diceros longifolia Pers., aber nur fraglich dazu.

C. costaricensis O.Ktze. (§ Trichanthodes O.Ktze. Calycis segmenta laciniata laciniis ± filiformibus plumoso-ciliatis parte media longioribus.) Suffrutex 1—2 m altus caulibus — 1/2 cm crassis teretibus subvillosis. Folia opposita late lanceolata (1 : ± 3) basi obliqua 5—8 cm longa rigida siccitate rufescentia supra glabra viridia subtus ochracea pubescentia et in nervis subvillosa, crenata subserrata, nervis arcuato adscendentibus apice subconniventibus utrinque 5—7. Flores solitarii (an semper?) axillares. Pedicelli ± 3 cm longi. Calyx 5-sectus segmentis pinnato laciniatis, segmentorum parte media lineari-lanceolata (1 : 8—10), ± 2 cm longis laciniis filiformibus rectis 1 cm longis plumoso cinereo ciliatis. Corolla coccinea 3 cm longa extus pubescens, 1 cm lata basi 1/2 cm longe tubulosa incurvo contracta ceterum oblonga sub fauce paullum contracta limbo quadrilobo lobis 1/2 cm longis ovatis, 3 suberectis quarto patenti profundius sito. Stamina latere uno tubi haud contracti affixa filamentis basi dilatatis connatis antheris brevibus subquadrangularibus liberis apice conniventibus subexserta stylo apice dilatato aequilonga. Stigma excavum margine undulatum. Ovarium liberum oblongum in stylum attenuatum. Discus unilateralis semilunatus. Fructus ignotus. Costarica: Port Lemon.

Zu der § Trichanthodes, die sich von Trichantha wesentlich durch die fehlenden Corollenanhängsel unterscheidet, gehören auch die von BHgp. bei Alloplectus zuletzt erwähnten 2 Arten aus Columbien, nebst noch einer 3. in Kew befindlichen Art; es sind dies:

1. Col. Weirii O.Ktze. Ab Col. costaricensi differt: pilis pedunculi calycisque fusco rubris; calycis segmentis submajoribus parte media lanceata (1 : 3—4) laciniis ultimis filiformibus ± 2 cm longis apice curvatis, foliis (siccitate) subtus sordide rubris. Flos ignotus. New Granada, woods near Pacho; Weir legit.

2. Col. Lindenii O.Ktze. Ab Col. costaricensi differt: pilis ochraceis; calyce minore vix 1 1/2 cm longo et lato, segmentorum parte media lanceata (1 : 3—4) laciniis ultimis brevibus ± 1/2 cm longis subulatis. Corolla flava vix 2 1/2 cm longa cylindrica basi apiceque ± 8 mm lata medio oblique constricta vix 4 mm lata, apice sericeo subtomentosa limbo erecto vix oblique lobato; foliis subtus sordide rubris nervis duplo numerosioribus. Neu Granada, Prov. Soto 6—7000′. Voyage de Schlim 1846—52; I. Linden, Brüssel. *Col. Schlimii* OK. olim, non *Alloplectus Schlimii* Pl. nunc Columnea Schlimii OK.

3. A. Sprucei O.Ktze. differt a C. costaricensi pilis pedunculi calycisque aureis; calycis segmentis — 3 cm longis latisque laceratis parte media latissima (1 : ± 1) laciniis ultimis filiformibus 1—1 1/2 cm longis flexuosis; corolla flava anguste tubulosa 4—5 cm longa, basi vix 4 mm lata apice hirsuta infundibulare vix 1 1/2 cm lata, oblique lobata; foliis tenuibus siccitate viridibus triplo majoribus — 15 cm longis 10 cm latis; petiolis — 10 cm longis. Spruce 6216. Ad radices m. Chimborazo 3000′. Junio 1860 „Epiphyta, basi frutescens et in truncis subrepens, 4-pedalis simplex.“ Diese Arten, namentlich die ersteren 2 mit C. costaricense offenbar nahe verwandt, zeigen, dass die Corollenform in dieser Gattung auffallend verschieden ist.

C. cristata OK. (*Besleria c.* L. = *Crantzia* Scop. = *Lophia c.* Desv. = *Alloplectus c.* Martius) Portorico: Cayey.

C. sanguinolenta Hanst. Costarica 200 m.

C. scandens L. Portorico: Cayey.

Die anderen zu Columnea zu stellenden Arten sind:

Alloplectus glaber DC. non Columnea gl. Oerst. = C. Moçinoana OK.
A. hispidus Mart. (HBK.) non Col. hisp. Sw. = C. Humboldtiana OK.
A. tenuis Bth. non Col. tenuis Kl. = C. Benthamiana OK.

A. strigosus Hanst. (Oerst.) non Col. str. Bth. = C. Hansteiniana OK.
A. speciosa Poepp. non Col. speciosa Presl = C. Poeppigiana OK.
A. pendulus Poepp. & Endl. non Col. p. Kl. & Hanst. = C. Endlicheriana OK.
Hypocyrta hirsuta Mart. non Col. h. Sw. = C. Martiana OK.
Hyp. villosa „Kl." mscr. non Hk. & Arn. 1834 = *Alloplectus v.* Hanst. 1864 = C. Klotzschiana OK.
Hyp. glabra Hk. non Col. gl. Oerst. = C. Hookeriana OK.
Nematanthus radicans Presl non Col. r. OK. = C. Presliana OK.
Pterygoloma cristata Gris. = *Allopl.* BHgp. non Col. crist. OK. (L.) = C. Grisebachiana OK.

Die folgenden Artennamen sind unverändert übertragen; die blossen Autorcitate in () beziehen sich auf *Alloplectus*, die in [] auf ältere Synonyme. Columnea aggregata (*Hypocyrta* Mart.), angustifolia (DC.), bicolor [HBK.] (Kl.), capitata (Hk.), chloronema (*Nematanthus* Mart.), chrysantha (Pl. & Linden), ciliosa (*Hyp.* Mart.), circinnata (Mart.), coccinea [Aubl.] (Mart.), congesta (Linden), coriacea [Oerst.] (Hanst.), ? corticicola (*Nem.* Schrad.), corymbosa (Kl.), cristata [L.] (Mart.), dichroa [Spr.] (DC.), dimidiata (Bth.), Forseithii [Oerst.] (Hanst.), gracilis (*Hyp.* Mart.), ichthyoderma (Hanst.), lanata (Seem.), longipes (*Nem.* DC.), macrocalyx (*Hyp.* Kl.), macrophylla [Oerst.] (Hemsl.), meridensis (Kl.), multiflora [Oerst.] (Hanst.), Nummularia (*Hyp.* Hanst.), Patrisii (DC.), peltata (Oliv.), pubescens (BHgp. = *Pterygoloma* Gris.), radicans (*Hyp.* Hanst.), scabrida (*Hyp.* Lemaire), Schlimii (Pl.), Selloana (*Hyp.* Kl.), semicordata (Poepp. & Endl.), sericea (*Hyp.* Hanst.), serrulata (*Nem.* Presl), sparsiflora (Mart.), strigillosa (*Hyp.* Mart.), tetragona [Oerst.] (Hanst.), tigrina (*Heintzia t.* Karst.), villosa (*Hyp.* Hk. & Arn.) OK.

Cyrtandra dubiosa O.Ktze. Suffrutex erectus pauciramosus. Caulis subquadrangulus glabrescens. Folia opposita late lanceolata (1 : 2—3) remote denticulata — 20 cm longa juventute pilis fuscis hirta demum glabrescentia vel subtus in nervis pilosa, breviter petiolata petiolo 2—4 cm longo. Flores axillares solitarii vel inflorescentia biflora solitaria pedunculo 4 cm longo apice peltato incrassato barbato pedicellis ± 2 cm longis. Calyx breviter tubulosus 5-dentatus vix 1 cm longus ± 4 mm latus dentibus triangularibus acuminatus. Corolla subglabra; tubus cylindricus ± $1^1/_2$ cm longus 2—3 mm latus vix incurvus fauce paullum ampliata. Corollae limbus 5-lobus subbilabiatus lobis patentibus obtusis ± $^1/_2$ cm longis. Stamina 2 sub fauce affixa filamentis brevibus arcuatis inclusa antheris conniventibus ovatis acutis. Discus cupularis conspicuus. Ovarium oblongum. Stylus 1 cm longus. Stigma obliquum bilobum. Java. Ich fand in Kew aus Ostindien und Java keine ähnliche Art; ob aber irgend eine vielleicht in Kew nicht vertretene Art, die in Miq. fl. ind. bat. oft nur unvollkommen beschrieben sind, sich damit deckt, vermag ich umsoweniger zu verbürgen, als der Monograph der Gattung, Mr. Clarke mir selbst darüber keine Auskunft geben konnte.

C. grandis Bl. Java.

C. picta Bl. *α* ovatifolia O.Ktze. Folia ovata (1 : ± 2—$2^1/_2$) acuta haud cordata; f. subspathacea O.Ktze. Calyx subspathaceus dentibus ± connatis latere uno ± fisso. Java: Tjibodas.

β cordifolia O.Ktze. Folia latiora (1 : $1^1/_4$—$1^1/_2$) basi cordata; f. subspathacea O.Ktze. Java: Gede 2000 m.

Clarke in DC. suites V 246 beschreibt nur die f. regularis: calyx haud fissus dentibus liberis lanceato subulatis; aber die f. subspathacea findet sich auch

im Kew Herbar, welches von dieser Art 2 Exemplare besitzt. Diese f. subspathacea ist sehr auffallend unter den Cyrtandreen, aber bietet hier auffallenderweise nicht einmal einen Anhalt zur Abtrennung einer Art, da sonstige Differenzen fehlen.

C. populifolia Miq. Java: Tjibodas. Der Speciesname ist sehr unpassend, aber eben nur ein Name.

C. rostrata Bl. Java: Sagaranten. 3—4 m hoher Strauch mit schmutzig braunen Blüthen und mit unterseits etwas violett gefärbten Blättern.

C. Sandei Vriese. Java: Tjibodas.

Diastema picta Rgl. Gartenflora 1888, 240. Costarica 600 m. Mein Exemplar zeigt kürzere Blüthenstiele. Die Art ist schon durch oberirdisch (nicht unterirdisch) kriechenden Stengel, axilläre, höchstens 3-blüthige Inflorescenzen von den anderen Arten verschieden und findet sich auch in Ecuador.

Didymocarpus = Roettlera.

Episcia Fendleriana O.Ktze. n. sp. Folia supra unicolora viridia subtus unicolora sordide purpurea subviolacea. Corolla lilacina ceterum inter E. cupreatum et E. chontalensem (cfr. Bt. Mag. 4312, 4925) media. Costarica 100 m. Auch von Fendler und zwar bei Chagres, Panama unter Nr. 322 gesammelt.

Gesnera Mart. = Rechsteinera.

[] **Gesneria** L. 1737 (melius Gesnera „Plum.“) non Mart. 1829 = *Pentaraphia* Lindl. 1827 (non — is HBK. 1815) = *Conradia* Mart. 1829 incl. *Rhytidophyllum* Mart. 1829. Die letzteren 2 Gattungen sind so schwach getrennt, dass BHgp. selbst meinen, es sei besser, sie zu vereinigen. Linné hatte 3 Arten Gesnera humilis* L. 1753 = *Conradia humilis* Mart. = *Pentaraphia* BHgp.; G. tomentosa* L. 1753 = *Rhytidophyllum tomentosum* Mart. und G. acaulis* L. 1759 = *Conradia Sloanei* Dcne. = *Pentaraphia* BHgp.

Die Gattungen Pentaraphia, Conradia, Rhytidophyllum decken sich also vollständig mit Gesnera L. non Mart. und *Gesnera* Martius hat mithin einen anderen Namen zu erhalten. BHgp. sind sich darüber auch klar gewesen, stellten aber den rechtmässigen Namen aus Bequemlichkeit nicht wieder her, liessen also *Gesnera* Martius gelten, während sie doch inconsequenterweise den früher (cfr. DC. prodr.) ebenso gebräuchlichen Namen *Conradia* Martius durch den von Lindley gegebenen *Pentaraphia* ersetzten. — Es sind schon eine Anzahl Arten unter Gesnera richtig benannt und aus den Synonymen hervorzuheben, die ich hier nicht weiter notiren will. Von den anderen sind zunächst Speciesnamen zu verändern:

Pent. Craniolaria Dcne. = *Craniolaria fruticosa* L. = Gesnera fruticosa OK.
Pent. florida Dcne. 1846 = *Conradia ventricosa β angustior* DC. 1839
= Gesnera angustior OK.

Ferner sind zu übertragen von *Pentaraphia* (= *Pent.*), *Rhytidophyllum* (= *Rhyt.*), bez. *Conradia* (= *Conr.*): Gesnera albiflora (*Pent.* Dcne.), auriculata (*Rhyt.* HBK.), Berteroana (*Rhyt.* Mart.), calycosa (*Conr.* Hk.), catalpiflora (*Pent.* Dcne.), cubensis (*Pent.* Dcne.), cumanensis (*Pent.* Hanst.), Herminieri (*Pent.* Dcne.), hispida (*Conr.* Bth.), Lessertiana (*Pent.* Dcne.), leucomalla (*Rhyt.* Hanst.), Lindleyana (*Pent.* Dcne.), montana (*Pent.* Dcne.), neglecta (*Conr.* Hk.), parviflora (*Pent.* Dcne.), petiolaris (*Rhyt.* DC.), Plumierana (*Rhyt.* DC.), tenera (*Chorisanthera* Oerst.), verrucosa (*Pent.* Dcne.), viridiflora (*Duchartrea* Dcne.) OK.

Houttea = Vanhouttea.

† Hypocyrta = Columnea.

Isoloma § Bth. em. BHgp. (*Gesnerae* sectio Bth. 1846 = *Kohleria* Regel April 1848 etc. [nicht *Koehleria*, wie BHgp. irrig schreiben] = Isoloma Dcne. Ende 1848 etc.) Regel und Decaisne stellten noch diverse andere hierherzuziehende Gattungen auf, die BHgp. vereinigten. Der Name *Kohleria* gehört nach den Nomenclaturregeln zu den Synonymen, weil der ältere Subgenusname, selbst wenn er nur für einen Theil der Gruppe galt, bevorzugt werden muss, wie dies auch in diesem Falle bei BHgp. richtig geschehen ist.

I. hirsutum Rgl. (HBK.) Trinidad; La Guayra — Caracas.

I. tubiflorum Dcne. (Cav.) Costarica 800 m.

Lysionotus serrata Don. Sikkim.

Napeanthus subacaulis BHgp. (Gris.) Trinidad.

† Nematanthus = Columnea.

Pentaraphia = Gesnera L.

[] **Rechsteinera** Regel em. (April 1848) = *Gesnera* Mart. non L.* = *Corytholoma* Dcne. etc. Ende 1848. Da *Gesnera* Mart. „L." ein Genus revolutum ist, dem also die ursprüngliche von Linné gegebene Basis versehentlich entzogen ward, so muss das nächste Synonym emendirt für dieses Genus eintreten. Die Arten sind: Rechsteinera allagophylla* Rgl. (Mart.); tribracteata* Kl. (Otto & Dietr.); *Gesnera Lindleyi* Hk. 1837 = *G. rutila* var. *atrosanguinea* Lindl. 1829 = Rechsteinera atrosanguinea OK. Die anderen Arten sind nach Hanstein in Linnaea XXXIV von Gesnera übertragen: Rechsteinera aggregata (Ker), aurantiaca (Hanst.), barbata (Nees & Mart.), Blassii (Rgl.), bulbosa (Ker), canescens (Mart.), caracasana (Otto & Dietr.), cardinalis (Lehm.), chelonodes (HBK.), cochlearis (Hk.), Cooperi (Paxt.), confertiflora (Hanst.), ? corruscans (Hanst.), dentata (Hornsch.), discolor (Lindl.), Douglasii (Lodd.), elatior (HBK.), elliptica (Hk. em. Hanst.), erubescens (Hanst.), faucialis (Lindl.), flavescens (Hanst.), Gollmeriana (Hanst.), gracilis (Brogn.), guazumifolia (Bth.), Hookeri (Hanst.), lateritia (Lindl.), latifolia (Mart.), Leopoldii (Scheidw.), macrorhiza (Dumort.), maculata (Mart.), magnifica (Otto & Dietr.), Marchii (Hk. „Wail"), Merckii (Wendl.), pendulina (Lindl.), polyantha (DC.), reflexa (Knowl. & Westc.), rupicola (Mart.), rutila (Lindl.), sceptrodes (Hanst.), Sceptrum (Mart.), Schomburgkii (Kth. & Bché.), Selloi (Mart.), splendens (Houtte), stachydifolia (Bth.), stricta (Hk. & Arn.), Suttonii (Booth), trifoliata (Martens), tuberosa (Mart.), Vargasii (DC.), Vauthieri (DC.), Warczewiczii (Hanst.), xanthophylla (Poepp. & Endl.) OK.

Rhynchoglossum obliquum Bl. f. albiflorum OK. Maulmein.
f. coeruleum O.Ktze. Corolla coerulea. Maulmein.

Rhynchotechum ellipticum A. DC. (Wall.) Sikkim.
Rh. vestitum Hk.f. & Th. (Griff.) Sikkim.

† Rhytidophyllum = Gesnera L.

Roettlera Vahl 1805 = *Didymocarpus* Wall. 1819 und *Chirita* Don „Ham." 1825. Roettlera incana* Vahl, die einzige Art, die Vahl 1805 aufstellte, ist gleich *Didymocarpus Rottleriana* Wall. Da nun *Roettlera* (*indica*) W. 1795 = Trewia (nudiflora) L. und *Roettlera* (*tinctoria*) Roxb. 1798 = Mallotus Lour. 1790 [M. philippinensis Müll. arg. (Lam.)] ist, also die beiden älteren Roettlera ungiltig sind, so muss Roettlera Vahl restaurirt werden. Was

nun die Vereinigung von *Chirita* mit *Didymocarpus* betrifft, für welche Clarke in der Flora of british India ein Stigma subintegrum: bifidum und gleichzeitig in seiner Monographie der Cyrtandreen (DC. suites V p. 15) obscurius trilobum: trilobum als Unterschied nur aufführt, so ist die angebliche Differenz z. Th. widersprechend, z. Th. unrichtig, auch als Unterschied ungenügend und betrifft manchmal (cfr. unten bei R. oblongifolia) nur Alterszustände. Es liegt kein Grund vor, diese Gattungen auseinander zu halten. Uebrigens schreibt Clarke l. c. p. 110 bei Chirita selbst: Genus a Didymocarpo ope nullius boni signi distingui potest. Hoc loco species ad Chiritam attributae (nisi sect. Microchirita) calyce corolla capsula longioribus gaudent. Discrimen R. Brownii „stigma in Didymocarpo integrum, in Chirita bifidum“ non omnino valet. Sectio Microchirita a Benth. et Hook. inter Chiritas dubie collocata a Dalzellio ad Didymocarpum relata est. Darnach ist es bloss zu verwundern, weshalb Clarke nicht selbst die zwei Gattungen vereinigt hat.

Vahl schrieb wiederholt Roettlera (nicht Rottlera) und nahm Bezug auf die Willdenow'sche Gattung Rottlera als von Trewia nicht unterscheidbar; die 2 Homonyme wurden nach demselben Botaniker, einem dänischen Missionar in Ostindien, Rottlera benannt. Es scheint, dass Vahl, auch ein Däne, die richtige Schreibweise eingeführt hat, während Röttler, im Umgang mit Engländern, das diesen unverständliche ö in o (analog König und Konig) zeitweise verändert hat; im Manuscript-Catalog von Röttler's Herbar, der sich in Kew befindet, hat Röttler Roxburgh folgend, dessen Gattung Rottlera geschrieben; in den Cat. of scient. papers finde ich Røttlera gedruckt. Ich behalte also die richtige Schreibweise Roettlera bei; *Rottlera* ist nachträglich verdorbene Orthographie.

Roettlera barbata OK. (*Didymocarpus barbata* Jack 1825 = *Tromsdorfia speciosa* Bl. 1826 = *Chirita Blumei* Clarke 1883) Java: Sindanglaja. Clarke l. c. hält sehr richtig entgegen BHgp. und Miquel *Tromsdorfia speciosa* und *Chirita Horsfieldii* als Arten auseinander, aber er giebt deren Unterschied nicht scharf und citirt *Didymocarpus barbata* Jack ex R.Br. unrichtig; denn R.Br. hatte nur fraglich diese zu seiner *Horsfieldii* citirt; zu R. Horsfieldii gehört *D. barbata* in der That nicht; peduncles fascicled long and slender smooth bifid or trifid sometimes again divided. At each division of the peduncle is situated a funnelshaped bracteal cup of 2 bracts united nearly their whole length. Das passt sehr scharf auf die obige Art, deren Involucralbracteen, soweit sie nur frei sind, sehr kurz dreieckig sind und von den Blüthenstielchen z. Th. weit überragt werden; diese Art unterscheidet sich ausserdem noch durch schmalen cylindrischen Discus, an der Kapselbasis schmälere Kapseln, längere Corollen. Dagegen hat R. Horsfieldii OK. (= *Chirita Horsfieldii* und *scaberrima* R.Br. = *Chirita polymeura* und *bracteosa* Miq.) fast kreisrunde mindestens doppelt grössere Involucralbracteen, die nur basal, bez. bis zur Mitte höchstens verwachsen sind, in deren fast kugelförmigen (nicht trichterförmigen) Becken die kurzen Stiele der Blüthen völlig eingehüllt sind; die Inflorescenzstiele sind öfters einzeln, dicker, reichlich behaart; die Blüthen kürzer, der Discusring an der Fruchtbasis kürzer und mehr konisch, die Frucht breiter.

R. hamosa OK. (*Didym. h.* Wallich = *Chirita h.* R.Br.) Maulmein.

R. Horsfieldii OK. (*Chirita H.* R.Br.) Java: Wilis.

R. oblongifolia OK. (*Incarvillea o.* Roxb. 1819 = *Calosacme acuminata* Wall. p. p. = *Chirita acuminata* R.Br. 1838) Sikkim.

Die ähnliche von Wallich und DC. damit verwechselte Roettlera acuminata OK. = *Didymocarpus ac.* R.Br. 1838 = *Calosacme ac.* Wall. p. p. = *Chirita ac.* DC. non R.Br.) hat stipitate Kapseln, kahle, röhrige Kelche mit

kurzen Lappen etc. Das Stigma ist aber nicht peltat, wie Clarke schreibt, sondern trichterförmig schief ausgerandet und jugendlichen Narben der Roettlera oblongifolia ähnlich; bei letzterer Art entwickelt die Narbe sich später viel grösser und wird ungleichmässig dreitheilig. Der Unterschied in den Narben, dieser deshalb in 2 Genera gestellten Arten, ist also sehr schwach.

Bei der Uebertragung der übrigen Arten von *Didymocarpus* und *Chirita*, wie sie Clarke l. c. aufführt, haben zunächst folgende Arten andere specifische Namen zu erhalten und zwar theils wegen Concurrenz von Homonymen aus 2 Gattungen, theils weil Clarke nicht die ältesten specifischen Namen bevorzugte; abgekürzt ist Chir. für *Chirita*, Did. für *Didymocarpus*.

Chir. Bilabium Clarke 1883 = *Bilabium limans* Miq. 1856 = R. limans OK.

Chir. Hookeri Clarke 1874 t. 70 non *Did. Hookeri* Clarke 1874 t. 54 (nach Sir Joseph Hooker benannt) = R. Josephi OK.

Chir. macrophylla Wall. 1828, 1830 (non *Did. m.* Don 1825) = *Henckelia grandifolia* Dietr. = R. grandifolia OK.

Ch. mollis Miq. 1856 non *Did. mollis* Wall. 1828 = R. Miquelii OK.

Ch. zeylanica Hk. 1845 (non *Did. zeylanica* R.Br. 1838) = *Chir. communis* Gard. 1846 = R. communis OK.

Did. aromatica Wall. p. p. 1828 (non Don 1825) = *D. primulifolia* Don p. p. 1825 = *Henckelia primulifolia* Spr. 1827 = R. primulifolia OK.

D. Blancoi Hassk. 1864 = *Cyrtandra capsularis* Blanco 1837 = R. capsularis OK.

D. incana BHgp. ex *Loxocarpus incana* R.Br. 1838 = *Loxonia? alata* Wall. 1828 (non Roettlera incana Vahl 1805) = R. alata OK.

D. subalternans Wall. 1828 = *D. aromatica* Don 1825 = R. aromatica OK.

Mit unveränderten Speciesnamen sind noch zu übertragen: Roettlera albicalyx (*Did.* Clarke), alternifolia (*Did.* Clarke), amoena (*Did.* Clarke), anachoreta (*Chir.* Hance), Andersonii (*Did.* Clarke), angustifolia (*Did.* Clarke), aurantiaca (*Did.* Clarke), bancana (*Did.* Scheff.), barbinervia (*Did.* Clarke), Beccarii (*Did.* Clarke), bifolia (*Chir.* Don), brevipes (*Chir.* Clarke), bullata (*Did.* Clarke), caliginosa (*Chir.* Clarke), calva (*Chir.* Clarke), cinerea (*Did.* Don), coerulea (*Chir.* R.Br.), conicapsularis (*Did.* Clarke), corchorifolia (*Did.* Wall.), cordata (*Did.* Jack), corniculata (*Did.* Jack), crinita (*Did.* Jack), detergibilis (*Did.* Clarke), demissa (*Did.* Hance), dimidiata (*Chir.* R.Br.), eburnea (*Chir.* Hance), elegans (*Did.* Clarke), floccosa (*Did.* Thw.), follicularis (*Did.* Clarke), fusca (*Chir.* Clarke), glabra (*Chir.* Miq.), gracilipes (*Did.* Clarke), Hookeri (*Did.* Clarke), Humboldtiana (*Did.* Gardn.), humilis (*Chir.* Miq.), insignis (*Chir.* Clarke), Juliae (*Chir.* Hance), Kompsobaea (*Did.* Clarke), Kurzii (*Did.* und *Chir.* Clarke), lachenensis (*Chir.* Clarke), lanceolata (*Did.* Clarke), leptocalyx (*Did.* Clarke), longipes (*Did.* Clarke), lyrata (*Did.* Wight), macrophylla (*Did.* Don „Wall"), macrosiphon (*Chir.* Hance), madagascarica (*Did.* Clarke), marginata (*Did.* Clarke), Minnahassae (*Did.* Forbes), Missionis (*Did.* Wall.), mollis (*Did.* Wall., Clarke), monophylla (*Did.* Wall. und *Chir.* Clarke), Moonii (*Chir.* Gardn.), Mortonii (*Did.* Clarke), nervosa (*Did.* Clarke), oblonga (*Did.* Don „Wall."), obtusa (*Chir.* Clarke), ovalifolia (*Did.* Wight), Parabaea (*Did.* Clarke), paucinervia (*Did.* Clarke), pedicellata (*Did.* R.Br.), petiolaris (*Did.* Clarke), platycalyx (*Did.* Clarke), platypus (*Did.* Clarke), podocarpa (*Did.* Clarke), primulacea (*Chir.* Clarke), producta (*Did.* Clarke), pulchra (*Did.* Clarke), pumila (*Chir.* Don), punctata (*Did.* Clarke), Punduana (*Did.* Wall.), pygmaea (*Did.*

Clarke), racemosa (*Did.* Jack), repens (*Did.* Bedd.), reptans (*Did.* Jack), reticulosa (*Did.* Clarke), rufescens (*Did.* Clarke), rufipes (*Did.* Clarke), scabrinervia (*Did.* Clarke), Schefferi (*Did.* Forbes), semitorta (*Did.* Clarke), serrata (*Did.* R.Br.), sinensis (*Chir.* Lindl.), speciosa (*Chir.* S.Kurz), spectabilis (*Chir.* Miq.), teres (*Did.* Clarke), ternata (*Did.* Miq.), urticifolia (*Chir.* Don), verbeniflos (*Did.* Clarke), villosa (*Did.* Don), violodes (*Did.* Clarke), Walkeri (*Chir.* Gardn.), zeylanica (*Did.* R.Br.), Zollingeri (*Did.* Clarke) OK.

Sarmienta = Urceolaria.

Slackia = Beccarinda.

Trichosporum Don in Edinb. phil. Journ. Juli 1822 („read 26. Janr. 1822“) = *Aeschynanthus* Jack, Januar 1823 nach Clarke in fl. brit. India IV. 337 („read 7. May 1822“), laut Titelblatt der Trans. Linn. soc. 1825 publicirt. In DC. suites V. p. 18, Monographie der Cyrtandreen giebt Clarke die unklare, verdunkelnde Angabe „1822—5“ für *Aeschynanthus*. Für Loxonia Jack, die 2 Seiten vor *Aeschynanthus* Jack l. c. publicirt ist, giebt Clarke l. c. p. 157 richtig die Jahreszahl 1823 an. In Hooker's flora of brit. India hatte er klarer geschrieben: Trichosporum has the right of priority, Aeschynanthus however having been accepted for half a century, it would not be expedient to relinquish it. Anstatt also das Unrecht gegen Don, Nees, Blume zu sühnen, hat er die Unordnung noch verschlimmert, indem er eine grosse Anzahl Arten neu, aber unrichtig unter falschen Genusnamen benannte, die nun auch corrigirt werden müssen. Das Bequemlichkeitsmotiv, welches Clarke gegen die Wiederherstellung des von Don gegebenen Namen vorbringt, ist nicht gerechtfertigt; ausserdem ist es eigenthümlich, dass die von den Don's gegebenen Namen gar nicht selten von Kew-Botanikern, früher auch von Bentham und Lindley beiseite geschoben wurden.

T. Horsfieldii OK. (R.Br.) Java: Gede, Malawar.

T. pulchrum Bl. Java: Preanger.

T. radicans Nees (Jack) Java: Njalindung.

Nach Clarke's Monographie l. c. sind bei der Uebertragung der Arten von *Aeschynanthus* zu Trichosporum zunächst folgende Artennamen als regelwidrig bevorzugt zu ändern:

Aeschynanthus grandiflora Spr. 1827 = *Incarvillea parasitica* Roxb. 1819
= Trichosporum parasiticum OK.

Ae. Lamponga Miq. 1859 = *Ae. Boschianus* Vriese 1845
= T. Boschianum OK.

Ae. purpurascens Hassk. 1844 = *Bignonia albida* Bl. 1823
= T. albidum* Nees 1825

Ae. ramosissima Wall. 1828 = T. parviflorum* Don 1822

Ausser den schon erwähnten von Don, Nees, Blume zu Trichosporum gestellten Arten sind noch als giltig zu verzeichnen: T. angustifolium* Nees 1825 (*Bignonia* Bl. = *Aesch.* Steud.) und T. volubile* Nees (Jack). Es verbleiben unter Anschluss an Clarke's Monographie noch von *Aeschynanthus* zu übertragen [die nur als n. n. bekannten Artennamen liess ich weg]: Trichosporum acuminatum (Wall.), amoenum (Clarke), Andersoni (Clarke), apicidens (Hance), arfakense (Clarke), Beccarii (Clarke), bracteatum (Wall.), brevicalyx (Miq.), caudatum (Clarke), chiritodes (Clarke), cryptanthum (Clarke), Curtisii (Clarke), elongatum (Clarke), fulgens (Wall.), geminatum (Zoll.), gracile (Parish), Griffithii (R.Br.), hians (Clarke), Hookeri (Clarke).

javanicum (Rollinson), Kingii (Clarke), lepidospermum (Clarke), leptocladum (Clarke), levipes (Clarke), Lobbianum (Hk.), longicaule (Wall.), longiflorum (DC.; *Lysionotus* Bl.), macrocalyx (Bl.), maculatum (Lindl.), Mannii (S.Kurz), marmoratum (T.Moore), Matoniae (S.Kurz), Motleyi (Clarke), micranthum (Clarke), microphyllum (Clarke), microtrichum (Clarke), miniatum (Lindl.), obconicum (Clarke), obovatum (Clarke), parvifolium (R.Br.), Perrottetii (DC.), philippinense (Clarke), podocarpum (Clarke), rubiginosum (Teysm.&Bin.), siphonanthum (Clarke), speciosum (Hk.), superbum (Clarke), tetraquetrum (Clarke), Teysmannianum (Miq.), tricolor (Hk.), tubiflorum (Clarke), verticillatum (Clarke), viridiflorum (Teysm.&Bin.), Wallichii (R.Br.), zeylanicum (Gardn.), Zollingeri (Clarke) OK.

Tussacia pulchella Rchb. (Don) Trinidad.

Urceolaria[1]) Molino (1782) storia nat. Chili; in englischer Ausgabe p. 128, 293; in deutscher Ausgabe p. 133 „Feuillée“ = *Sarmienta* R.&P. (1794). Molina citirt fast nur die Feuillée'sche Pflanze, aber dieser hat sie so gut abgebildet, dass über sie kein Zweifel herrscht. Ebenso citiren R.&P. selbst Urceolaria Feuillée, deren Frucht noch nicht sicher bekannt ist. Die einzige Art ist *Sarmienta repens* R.&P. = Urceolaria scandens* Molino = *Urceolaria foliis carnosis scandens* Feuillée.

[] **Vanhouttea** Lem. 1845 = *Houttea* Dcne. 1848. Decaisne citirt selbst Vanhouttea calcarata* Lem. (1845) = *Houttea pardina* Dcne. 1848 = *Gesnera pardina* Hk. 1848 und änderte bloss willkürlich die Namen. Die anderen Arten sind: Vanhouttea Leptopus OK. = *Gesnera Leptopus* Gard. = *Houttea Leptopus* Hanst. und V. salviaefolia OK. = *Houttea s.* Hanst.

120. Bignoniaceae.

Adenocalymna (Bignonia) Helicocalyx O.Ktze. n. sp. Frutex scandens ramis multiangulatis subteretibus glabris verrucosis. Folia opposita ternata maxima subcoriacea glabra foliolis ellipticis acutiusculis 15—20 cm longis integerrimis petiolulatis petiolulis lateralibus 2—3 cm longis terminalibus ± 5 cm longis. Inflorescentiae axillares confertae paniculatae foliis breviores pedunculo incrassato saepe recurvato ramis brevibus incrassatis bracteis minimis subnullis floribus magnis 5—8 cm longis et apice latis purpureis brevipedicellatis. Calyx tubuloso campanulatus truncatus ± 8 mm longus ± 4 mm latus puberulus ± verrucosus 5-costatus costis prominentibus tortuosis (ergo: „Helicocalyx“) in dentes 5 subulatos ± 4 mm longos transeuntibus. Corolla e basi subcontracta inflato infundibularis subglabra lobis 5 subrotundis. Stamina longa inclusa incurvata, fertilia 4 quorum 2 breviora, antherum loculis divaricatis. Stylus filiformis. Stigma bilamellatum lamellis brevibus lanceolatis. Ovarium superum oblongum biloculare multiovulatum. Fructus ignotus. Trinidad: am Caronifluss; Venezuela: Puerto Cabello. Der Kelch mit den vorspringenden hin und her gewundenen Rippen, die als pfriemliche Kelchzähne sich fortsetzen, ist unter allen Bignoniaceen auffallend. Ich finde das Merkmal an allen meinen zahlreichen Blüthenkelchen constant; es ist also nicht etwa abnorm. Da die

---

1) Infolge dessen muss die Flechtengattung gleichen Namens einen anderen Namen erhalten; ich will sie Prof. von Lagerheim in Quito zur freundlichen Erinnerung widmen.

Lagerheimina OK. = *Urceolaria* Ach. 1798 non Molina* 1782. Die Arten sind: L. scruposa (*Lichen sc.* L. = *Urc. sc.* Ach.), ocellata (*Urc. o.* DC.), cinereocaesia (*Urc. c.* Sw.), areolata (*Urc. a.* Nyl.), actinostoma (*Urc. a.* Schaer) OK.

Frucht fehlt, ist das Genus nicht sicher, aber aus sonstigen Eigenschaften das Genus Adenocalymna ziemlich zweifellos. Mit den grossen Blättern und grossen dichtstehenden Blumen eine der ansehnlichsten Arten, die ich in Kew aber nicht vorgefunden habe.

Arrabidaea = Chasmia.

Bignonia aequinoctialis L. Trinidad; Venezuela: Caracas.
B. laurifolia Vahl. Trinidad.
B. rugosa Schl. La Guayra — Caracas.
B. unguis L. St. Thomas.

[] **Chasmia** Schott (1827) in Spr. syst. IV. 409 = *Arrabidaea* DC. 1838 p. p. BHgp. citiren selbst Chasmia als Synonym. Die 2 Arten sind: *Chasmia ochroleuca* Schott 1827 = *Arrabidaea Agnus-castus* & *Sego* DC. = *Bignonia Agnus-castus* Cham. 1832 = *Bignonia rego* Arrab. descr. fl. flum. 1825 = *Bignonia Sego* Vell. 1835 ic. VI t. 39 = Chasmia Rego OK. und Ch. Salzmannii OK. (*A. Salzmannii* DC.) Ich habe vom Text der flora fluminensis nur den Wiederabdruck von 1881 vor mir, wo auf S. 235 Bignonia rego (nicht Sego) steht; das einheimische Wort wird mit Sipo-rego angegeben. Die 2 angeblichen Arten sind wahrscheinlich nur verschiedene Behaarungsvarietäten einer Art, da auch die Blattform, ob spitz oder stumpf, etwas variirt. Die Art zeichnet sich unter den Bignoniaceen nebst Tynanthus, welcher aber eine tief zweilappige Corolle hat, durch kleinste Blüthen in Rispen und ternaten neben oberhalb binaten Blättern aus, und ist daher die Identification von BHgp. selbst nach der etwas dürftigen Diagnose in Sprengel syst. zu billigen.

Crescentia cucurbitina L. var. heterophylla O.Ktze. Folia apice obtusa retusa acuta in eadum stirpe. St. Thomas.

Distictis lactiflora DC. Portorico: Guayama.

[] **Dombeya** L'Hér. 1784, non Cav. 1786 †, non Lam. 1787 dict. II, = *Tourretia* „Domb." Foug. 1786/7 „1784" Juss. 1789. Die einzige Art ist Dombeya lappacea * L'Hér. Dombeya L'Hér. ist Ende 1784 publicirt, *Tourretia* erst im Dec. 1784 präsentirt und in Acta paris. „pour l'année 1784", welche stets um 1—2 Jahre später als präsentirt im Druck erschienen, Ende 1786 oder Anfang 1787 publicirt worden. Lamarck erwähnt 1787 sowohl Dombeya L'Hér., als *Dombeya* Cav.; letztere Gattung erkannte er überhaupt nicht an; Dombeya L'Hér. nicht, weil Dombey die Pflanze in msc. *Tourretia* genannt habe, was übrigens auch L'Héritier citirt und nicht maassgebend ist; nur das Publicationsdatum gilt. Vergl. S. 75.

Gelseminum Weinm. (1742) Phytant. III 13—15 t. 530 fig. c., non Catesby 1731 (error 1741 in Pfeiffer; das Citat, als vor 1735 aufgestellt, kommt nicht in Concurrenz), non Gelsemium Juss. 1789 (aus Gelseminum durch Weglassung des n so verändert, dass es als anderes Wort gilt), = *Pseudogelseminum* Hall. (1745) fl. jen. 243 = *Tecoma* Juss. 1789. Weinmann's ausführlich beschriebene und Haller's Pflanze ist = *Bignonia radicans* L. = *Tecoma radicans* Juss. = Gelseminum radicans OK.

G. capense OK. [*Bignonia c.* Thbg.] (*Tecoma c.* Lindl.). Hongkong cult.
G. stans OK. [L.] Juss. Venezuela: La Guayra wild; St. Thomas cult.
var. incisa OK. (sp. Sweet 1827 = var. *apiifolia* DC. 1844). Java cult.

Die anderen Arten sind: Gelseminum alata (DC. 1838; *T. Guarume* DC. 1844), amboinense (Bl.), azaleaeflorum (HBK.), cuspidatum (Bl.), dendrophilum (Bl.), fulgens (Mart.), fulvum [Cav.] (Don), Gaudichaudii

(DC.), grandiflorum [Thbg.](Delaun), Hillii (F.v.M.), hirtum (Mart.), jasminodes (Ldl.), insigne (Miq.), leptophyllum (Bl.), Maximiliani (Mart.), molle (HBK.), ochroxanthum (Kth. & Bché.), Pandorea (*Bignonia P.* Vent. 1803 = *Tecoma australis* R.Br. 1810), rosifolium (HBK.), sambucifolium (HBK.), undulatum [Sm.](Don), valdivianum (Phil.), viminale [HBK.] (Hemsl.) OK. Die Autorcitate in () gelten für *Tecoma*, die in [] für *Bignonia*. Es ist vielleicht richtiger, abweichend von BHgp. Tabebuja, welche nur geringe Blattunterschiede hat, zu Gelseminum Weinm. zu ziehen.

Macfadyena corymbosa Miers (Vent.) Trinidad.

Millingtonia hortensis L.f. Delhi, cult.

Oroxylum indicum Vent. Java: Preanger. Bengalen, Terrai.

Soldanhaea (? Cuspidaria) Seemanniana O.Ktze. n. sp. Ab Sold. latiflora Bureau (Adansonia VIII 355.6 t. 11, 12) differt calyce duplo longiore tubuloso quinquangulare apice truncato dentibus 5 angustissimis. Trinidad. Hierzu *Bignonia dentata* „Seem." Bot. Herald non DC. von Gorgona, Panama Nr. 603 und Nr. 179 Neu Granada, Jürgensen im Herb. Kew. Ein 4—5 m hoher Strauch mit hellrothen Blüthen, von dem die Früchte unbekannt sind, sodass noch das Genus Cuspidaria, welches sich bloss durch geflügelte Kapsel unterscheidet, in Betracht kommt. Die lateralen praecocen Inflorescenzen kommen aber bei Cuspidaria nicht vor. Die Uebereinstimmung mit der l. c. ausführlich beschriebenen und gut abgebildeten S. lateriflora ist vollkommen bis auf den — 8 mm langen kantigen Kelch, dessen 2 mm lange Zähne zuletzt pfriemlich erschienen. Hierdurch wird der Unterschied mit Cuspidaria bezüglich der Kelche hinfällig; diese hat langpfriemliche Kelchzähne, mit Ausnahme von Cusp. erubescens Bureau (Bign. t. 3), welche ex icone gar keine pfriemlichen Zähne zeigt und durch schmale Corollenröhre, exserte Stamina, nicht eckigen Kelch etc. weit verschieden ist. Unsere Pflanze hat mit Bignonia dentata DC. gar keine Aehnlichkeit, sodass die Seemann'sche Bestimmung nur auf irgend welchem Versehen beruhen kann. Hemsley hat sie deshalb wohl auch nicht in die Biologia Centr. Am. aufgenommen.

Tabebuja haemantha DC. Portorico: Guayama.

T. pentaphylla Hemsl. (L.), var. Leucoxylon OK. (L.) Foliis lanceolatis. St. Thomas. Da es eine andere Art namens T. leucoxyla DC. schon giebt, muss der ältere Linnéische Name *Bignonia Leucoxylon* zurücktreten; α normalis hat stumpfendige Blättchen; Zwischenformen sind nicht selten. Der Unterschied, welchen Grisebach bezüglich der Kapseln angiebt, ist übertrieben, bez. beruht auf verschiedenen Alterszuständen; die Kapselklappen sind 3—5-nervig, von denen 1—3 Nerven schwach hervortreten, sodass weder ecarinat noch 3-carinat recht bezeichnend ist.

T. triphylla DC. St. Thomas.

Tecoma = Gelseminum.

Tourretia = Dombeya.

121. Pedaliaceae.

Harpagophytum = Uncaria.

Martynia L. incl. *Vatkea* Hoffm. & Hildebr. von Durand index aufgenommen, von Vatke in Linnaea 43, 540 selbst wieder eingezogen.

M. diandra Glox. Bengalen.
M. louisiana Mill. (1768 = *M. proboscidea* Glox. 1785). U. St.

[] **Murex** L. (1747) fl. zeyl. 205 Nr. 440 = *Hyoscyamus* Burm. 1737 non L.* 1735 = *Pedalium* L. 1759. Linné änderte in Syst. X seinen früher gegebenen Namen Murex, bez. verwendete ihn als Speciesnamen. Die einzige Art der Gattung ist Murex Burmannii OK. = *Pedalium Murex* L.

Pedalium = Murex.

Sesamum = Volkameria.

[] **Uncaria** Burch. 1822 non Schreb. † = *Harpagophytum* DC. 1840. BHgp. verwerfen Uncaria Burch. wegen *Uncaria* „Aubl.“, aber das ist doppelt irrig, denn erstens hat die Gattung *Uncaria* nicht Aublet, sondern Schreber so genannt und zweitens hat für *Uncaria* Schreb. das von ihnen selbst citirte ältere Ourouparia) (Uruparia) Aubl. zu gelten, welchen Namen Schreber nur willkürlich umgeändert hatte. Die Arten sind: Uncaria procumbens *Burch., U. Burchellii (Dcne.), leptocarpa (Dcne.), Zeyheri (Dcne.), peltata (Bkr.), Grandidieri (Baill.) OK.

† Vatkea = Martynia.

Volkameria L. (1735) syst. I 14. Classe 2. Ord. c. syn. *Digitalis* sp. Tourn. c. signo † (genus novum) non *Volkameria* Moehring 1736 „Heist.“ (= Cedronella) non *Volkameria* L. 1737 (quae nunc Clerodendron L. 1737) = *Sesamum* L. 1737. Tournefort fasste im Jahre 1700 unter *Digitalis* drei heutige Genera zusammen: 1. Digitalis mit allen Arten bis auf 5, 2. Gratiola mit 2 Arten, welche diandre Gattung Linné Ende 1737 unterschied und 1735 noch als Synonym zu Digitalis stellte, 3. den Rest von 3 Arten mit dem Synonym *Sesamum*, den Linné 1735 also nur mit der neuen Benennung Volkameria bezeichnet haben kann, wofür er aber 1737 *Sesamum* anwendete. Es ist durchaus falsch, Volkameria L. 1735 mit *Volkameria* L. 1737 zu identificiren und hat die jetzt zweifellose Volkameria L. 1735 für *Sesamum* zu gelten. Es thut mir leid, den Namen *Sesamum* zu den Synonymen stellen zu müssen, wenn aber Volkameria 1735 = 1737 wäre, würde die artenreiche Gattung *Clerodendron* L. 1737 in *Volkameria* L. 1735 geändert werden müssen. Auch wenn man Volkameria 1735 als nomen seminudum ausser Acht lassen wollte, was aber regelwidrig wäre, müsste Clerodendron verändert werden, weil dann Volkameria L. 1737, welches 1753 zwei Arten erhielt, den Vorzug vor Clerodendron mit 1753 nur 1 Art hätte. Ist aber Volkameria 1735 als giltig für *Sesamum* aufzunehmen, so kommt *Volkameria* 1737 nicht mehr in Concurrenz mit Clerodendron.

V. orientalis OK. (*Sesamum or.* L. em.) *α* indivisa DC. Java, Singapur, Penang, Bombay.

β subdentata DC. Java, cultivirt und verwildert.

γ indica OK. (sp. L. = v. *grandidentatum* DC.) Bengalen, cultivirt.

f. plurivalvis O.Ktze. Capsula valvis 3—4 medio septatis intus haud recurvis; semina 6—8-seriata compresso cylindrica. Jahore bei Singapur mit *α*. DC. zog *Sesamum orientale* und *indicum* L. zusammen und schrieb dafür *S. indicum* DC.; das ist aber doppelt gegen die jetzigen Regeln verstossend, denn es müsste heissen *S. indicum* L. em. DC., wenn indicum die Priorität hätte; aber orientale ist vorher publicirt; ich schreibe daher Volkameria orientalis OK. (L. em.) Uebrigens vermuthete schon Linné, dass beide nur Formen einer Species seien. — DC. beschreibt das Ovarium bei *β* frequenter 4—8-

loculare, Clarke in fl. brit. Ind. die Frucht 2-valvat or „ultimately 4-valved". Die Sache ist die, dass wie DC. nahezu richtig angiebt, die Kapsel normal nur 2-klappig ist, aber durch einwärts gebogene Ränder und in der Mitte eingedrückte, bez. mit einem mittelständigen Septum versehene Klappen die Kapsel „quasi 4-locularis" erscheint; sie hat dann 4 Samenreihen mit fast linsenförmigen, kielförmig berandeten Samen. Manchmal kommen aber auch Formen vor, wie ich sie oben als plurivalvis beschrieben habe, deren Klappenrand nicht einwärts gebogen ist und die ganz andere Samen haben; f. plurivalvis zeigt eigentlich Merkmale generischer Abweichung, ist aber nur Abnormität und findet sich mit normalen Kapseln manchmal auf 1 Stengel. Auf meinem Exemplar sind nur trivalve Kapseln mit apical sehr lang zugespitzten Klappen.

Die anderen Arten sind von *Sesamum* übertragen: Volkameria alata (Schumach.), angolensis (Oliv.„Welw."), antirrhinodes (Aschs. „Welw."), calycina (Oliv.„Welw."), laciniata (W.„Klein"), lamiifolia (Engl.), macrantha (Oliv.), Marlothii (Engl.), pentaphylla (E.Mey.), prostrata (Retz.), Schenkii (Aschs.), Schinziana (Aschs.), sesamodes (*Anthadenia s.* Van Houtte), triphylla (Aschs.„Welw.") OK.

122. Acanthaceae.

Die meisten Gattungen stehen auf schwachen Füssen, sind künstlich und willkürlich umgrenzt; das angegebene Hauptmerkmal zwischen Ruēlleeae und Justicieae betreffs der Knospenlage der Corollenzipfel ist unzutreffend, da viele Ruēlleeen ungedreht imbricate Aestivation haben.

Acanthus ebracteatus Vahl. Anam: Turong.

A. ilicifolius L. Java: Sandbay, Batavia und ausnahmsweise im Binnenland bei Paraan in Höhe von 1300 m. Sonst stets litoral.

† Adhatoda = Ecbolium L.

Andrographis paniculata Nees (Burm.) Bengalen.

A. tenera OK. (*Haplanthus t.* Nees 1832 = *A. tenuiflora* T. And. 1866). Java: Tjikante.

Anthacanthus = Hesperanthemum.

Aphelandra aurantiaca Lindl. (= *A. acutifolia* DC.) Costarica 400 m.

Asystasia chelonodes Nees. α normalis. Folia latiora (1:2—$2^1/_2$). Java: Njalindung.

var. angustifolia O.Ktze. Folia angusta (1:4—6). Java: Tjibelong.

A. gangetica T. And. (L.) α varia O.Ktze. Corolla coerulea vel purpurea tubo flavo fauce alba. Java: Samarang.

β coeruleo-viridula O.Ktze. Corolla coerulea tubo viridulo. Penang.

γ albida O.Ktze. Corolla alba tubo flavido viridulo. Singapur.

A. intrusa Bl. Penang. Clarke stellt diese Art irrig zu den Arten mit röhrig bauchiger Corolle; sie ist gar nicht bauchig.

Barleria cristata L. α subglabra O.Ktze. Folia glabra subtus in nervis strigulosa; f. coerulea O.Ktze. Corolla pallide coerulea. Trinidad cult. Java: Batavia, Borobudor. Bengalen, Terrai.

α subglabra f. rosea O.Ktze. Corolla rubra vel pallide rosea. Bengalen.

β substrigulosa O.Ktze. Folia pubescentia. Canton. Die striegeligen Linien, die wie anliegende Haare aussehen, auf der Blattoberfläche sind total eingewachsen; eine bei Acanthaceen nicht seltene Eigenschaft.

B. Prionotis L. *α* pubescens O.Ktze. Folia subtus pubescentia. Barbadoes.

β Hystrix OK. (L.) Forma glabra. Folia supra strigulis innatis munita. Java. Birma. Vorderindien: Westghats. Von der verschiedenartigen, bez. fehlenden Bestachelung, da diese auf derselben Pflanze an verschieden Stellen ungleich ist, muss behufs Varietätenbegründung hier abgesehen werden.

γ heteroclada O.Ktze. Folia plurima glabra, ramorum tardius innovantium sericeo tomentosa. Vorderindien: Westghats 300 m.

B. strigosa W. *α* subglabra O.Ktze. Sikkim 1400 m.

β hirsuta OK. (Wall. Cat. 7142 = *B. polytricha* Wall. 7143). Birma.

Blechum Brownei Juss. *α* subcordatum O.Ktze. Bracteae latae (1:1—$1^1/_4$) e basi subcordata vel rotundata acutae. f. albiflora O.Ktze. Corolla albida. St. Thomas, Trinidad.

α subcordatum f. coeruleum O.Ktze. Corolla coerulea lilacina. Portorico.

β **laxum** Nees. Bracteae oblongae lanceolatae (1:2—$2^1/_2$); f. coeruleum O.Ktze. St. Thomas.

Blepharis asperrima Nees. Vorderindien: Westghats 700 m.

B. maderaspatensis Roth (L.) = *B. boerhaaviaefolia* Pers. Dekkan.

B. persica OK. (*Ruellea persica* Burm. 1768 fl. ind. t. 42 fig. 1 = *Acanthus edulis* Forsk. 1775 = *B. edulis* Pers. = *Acanthodium spicatum* Del. 1813.) Aden. (*Ruellea ciliaris* L., wozu Linné später in Mant. II *R. persica* Burm. gezogen, ist zweifellos eine ganz andere Art, die jedoch in Linné's Herbar fehlt, wie Clarke vermuthet: *R. ciliaris* Burm. t. 42 fig. 2, also = *Bl. maderaspatensis* Roth, sodass wohl Linné fig. 1 und 2 der t. 42 verwechselt haben wird.

B. repens Roth (*Acanthus* ? r. Vahl 1791 = *B. molluginifolia* Pers. 1804). Dekkan.

[] **Boutonia** DC. 1838 non Boj. 1837 † = *Periblema* DC. 1839 und 1840. Da *Boutonia* Bojer zu Mallotus Lour. gezogen worden ist, so hat der von DC. zuerst gegebene Name wieder Berechtigung. Die einzige Art ist Boutonia cuspidata OK. = *Periblema c.* DC.

Calacanthus grandiflorus OK. (*Lepidagathis gr.* Dalz. 1850 = *C. Dalzelliana* T. And. in BHgp. 1873). Westghats 500 m.

Calophanes = Dyschoriste.

[] **Cryptophragmium** Nees in Wall. pl. as. rar. III p. 76 Nr. 37 und p. 100 mit 6 Arten (1 excl.) = *Gymnostachyum* Nees l. c. p. 76 Nr. 45 und p. 106 mit 1 Art, non (—ys) R.Br.* 1810. Cryptophragmium (BHgp. schreiben —ia) muss auf jeden Fall wiedergestellt werden, 1. weil es l. c. vor *Gymnostachyum* publicirt ist, 2. weil es l. c. mehr Arten hat als letzteres, 3. weil *Gymnostachyum* wegen des älteren Homonym von R.Br. nicht bestehen kann. Es sind bereits richtig benannt: Cryptophragmium glabrum Dalz. (T.And.), latifolium Dalz. (Wight, T.And.), sanguinolentum Nees (T.And.), serrulatum Nees (Wall. incl. *canescens* Nees), venustum Nees (Wall.) und zu übertragen von *Gymnostachyum*: Cryptophragmium affine (Nees), ceylanicum (Arn. & Nees), Cumingianum (Nees), febrifugum (Bth.), hirsutum (T.And.), leptostachyum (Nees), paniculatum (T.And.), polyanthum (Wight), Thwaitesii (T.And.), tomentosum (T.And.) OK.

Cardanthera = Synnema.

Daedalacanthus = Eranthemum.

† Dianthera = Ecbolium L.

Diapedium Koenig (1806) in Koenig & Sims Annals of Bot. II 189

= *Dicliptera* Juss. 1807 incl. *Rungia* Nees 1832. Steudel identificirt die Gattungsnamen; Pfeiffer citirt dies ex Steudel ohne Quellenangabe über Diapedium liefern zu können. Diese theile ich oben mit. Koenig bemerkt in einer Besprechung von Vahl's enum. pl. „There is a set of species (Dr. Solander's Dianthera) which constitute a genus upon a more solid base, the difference in the fruit, which is a bivalved capsule, in its unripe state pretty much like to that of the real Justicias but each valve displaying when mature a dissepiment separating at the base and the sides, while it remains fastened at the top and forms an elastic arc, bearing the seed on a hook similar to that on the fixed receptacle of the real Justicias. Er citirt zu dieser treffend characterisirten neuen Gattung 1. *Justicia chinensis* L., 2. *martinicensis* Jacq., 3. *frondosa* Vahl, 4. *pubescens* Vahl (*Dianthera coerulea* Forst.), 5. *cuspidata* (*D. verticillata* Forst.) Diese sind =

1. *Dicliptera chinensis* Nees = Diapedium chinense Koenig.
2. *Dicliptera martinicensis* Juss. = Diapedium martinicense Koenig.
3. *Dicliptera frondosa* Juss. = Diapedium frondosum Koenig.
4. *Dicliptera pubescens* Juss. = Diapedium coeruleum OK. (Forst.).
5. *Dicliptera micranthes* Nees = Diapedium cuspidatum OK. (Vahl).

Ich finde über *Dianthera verticillata* Forst. oder Forsk. sonst weiter keine Notizen als bei Steudel, der sie auch nur von Koenig entnommen haben wird und glaube, dass es ein nur im Herbar gebrauchter msc. Name ist. Die Gattungen Diapedium und *Dicliptera* decken sich also vollständig. Jussieu zog schon als § 3 *Justicia repens* L. und *pectinata* L. hierzu, worauf später Nees die Gattung *Rungia* basirte, die aber nur durch gedrängtere einseitige Aehren abweicht, was indess bei *Rungia parviflora* variabel ist, denn diese hat auch kopfige Inflorescenzen, während sonst die Arten von *Dicliptera* entweder kopfig oder ährig oder ährenartig oder armblüthig gebüschelt, oft etwas einseitig oder cymös bis rispig sind. Ob die Bracteen sessil oder subsessil sind, genügt doch nicht zum generischen Unterschied.

Diapedium Brandisii OK. (*Rungia Br.* Clarke). Maulmein, Birma.

D. chinense Koenig OK. (*Justica ch.* L.) var. Burmannii O.Ktze. (Nees). Bracteae obovatae utrinque attenuatae basi omnes sensim cuneatae apice aristato-cuspidatae exteriores subito interiores sensim attenuatae. Java: Demak. Die Ungleichheit der Bracteen scheint öfters übersehen worden zu sein.

D. ciliare OK. (Juss.) Venezuela.

D. latebrosum OK. (*Justicia latebrosa* Roxb. „Koen." 1820). Sikkim. Die Corolle ist rosa-lilla, roth punktirt. Hierzu *D. Roxburghiana* Nees, *bupleuroides* Nees etc. 1832 und *Justicia canescens* Wallich 1830 etc., die Clarke unter *Dicl. Roxburghiana* vereinigt, wobei er die Priorität der unter anderen Gattungsnamen laufenden Synonyme nicht gelten lässt.

D. latius OK. (*Rungia l.* Nees) *α* integerrimum O.Ktze. Folia integerrima. Java: Malawar.

β sinuatocrenatum O.Ktze. Folia sinuata crenata. Java: Megamendon. Die Eigenschaft dieser Varietät ist in dieser Gattung abnorm.

D. pectinatum OK. (*Justicia p.* L. = *Rungia p.* Nees em. sensu *Rungiae parviflorae* Nees em. Clarke) *α* parviflora OK. (Retz. = *Rungia parviflora* var. *pectinata* Clarke). Bengalen, Dekkan. Die Corollen ändern blassblau (f. lactea) bis dunkelblau.

var. murale Clarke (Nees). Dekkan. Ob Diapedium pectinatum × repens?

var. brevifolium O.Ktze. Folia obtusiuscula obovata (1 : ± 2) cet. ut *α*. Westghats. Bei *α* sind die Blätter lanzettlich (1 : $2^1/_2$—5).

D. procumbens OK. (*Dicl. pr.* W.„Humb." ex descr. sed herba 1—2 m alta.) Costarica 300 m (bracteis obovatis oblongis basi cuneiformibus apice mucronatis acutis subtrinerviis glabris 1—1½ cm longis.)

D. repens OK. (*Justicia r.* L. = *Rungia r.* Nees). f. coeruleum O.Ktze. Corolla coerulea unicolor vel tubo albo. Java: Beutenzorg. Dekkan.

β albopalatiferum O.Ktze. Corollae labia pallide coerulea palato prominulo albo immaculato. Dekkan.

f. maculatum O.Ktze. Labia coerulea palato albo punctis coloratis munito. Dekkan. Clarke giebt die Corolle weiss mit rosa oder purpurnen Flecken an (f. albiflorum), Nees blass rosa (f. roseum).

Die anderen von *Dicliptera* zu übertragenden Arten sind: Diapedium acuminatum [R.&P.](Juss.), assurgens [L.](Juss.), baphicum (Nees), Beddomei (Clarke), brachiatum (Spr.), brasiliense (Spr.), canescens (Nees), capense (Nees), caracasanum (Nees), clavatum [Forst.](Juss.), clinopodium (Nees), confine (Nees), congestum (HBK.), cuneatum (Nees), effusum (Balf.f.), erianthum (Dcne.), Forsterianum (Nees), glabrum (Dcne.), Haenkeanum (Nees), heterostegium [Mey.](Nees), Hookerianum (Nees), hyalinum (Nees), javanicum (Nees), interruptum (Bl.), Kurzii (Clarke), laevigatum [Vahl](Juss.), Leonotis (Clarke„Dalz."), maculatum (Nees), madagascariense (Nees), Moritzianum (Schauer), mucronifolium (Nees), multiflorum [R.&P.](Juss.), ovatum (Balf.f.), pedunculare (Nees), peruvianum [Lam.](Juss.), pilosum (HBK.), Pohlianum (Nees), propinquum (Nees), reptans (Nees), resupinatum [Vahl](Juss.), riparium (Nees), scabrum (Nees), sericeum (Nees), sexangulare [L.](Juss.), sparsiflorum (Nees), speciosum (S.Kurz non Nees), spicatum (Dcne.), squarrosum (Nees), thlaspiodes (Nees), tomentosum (Nees), trifurcatum (Oerst.), Tweedianum (Nees), umbellatum [Vahl](Juss.), unguiculatum (Nees), verticillare [Lam.](Juss.), zeylanicum (Nees). Die Autorcitate in () gelten für *Dicliptera*, die in [] für ältere Homonyme mit anderen Gattungsnamen; ferner *Dicl. parvibracteata* Nees 1832 = *Justicia retorta* Vahl 1804 = Diapedium retortum OK.

Von *Rungia* ist ausserdem noch zu übertragen:
Rungia Beddomei Clarke non D. Beddomei OK. = Diapedium Clarkii OK.
Rungia chinensis Bth. non D. chinense Koenig = D. Benthamii OK.
und Diapedium apiculatum (Bedd.), crenatum (T.And.), diversiforme (Nees), elegans (Dalz.&Gibs.), grande (T.And.), himalayense (Clarke), khasianum (T.And.), laetum (Clarke), linifolium [Heyne](Nees), longifolium (Nees&T.And.), Mastersii (T.And.), pubinervium (T.And.), sisparense (T.And.), stoloniferum (Clarke), Wightianum (Nees) OK.

Dicliptera = Diapedium.

[] **Dyschoriste** Nees (1832) in Wall. pl. as. III 75 = *Calophanes* Don (1833) in Sweet flower garden, 2. Serie t. 181, welche das Datum March 1833 trägt. BHgp. vereinigen, Anderson folgend, beide Gattungen, stellen aber unrichtig *Calophanes* voran. Die Arten sind:
Dyschoriste depressa Nees 1832 (incl. *cernua* Nees und *Calophanes Nagchana* Nees) = *Ruellea erecta* Burm. 1768 = Dyschoriste erecta OK.
Dyschoriste litoralis Nees 1832 = *Calophanes l.* T.And. = *Justicia madurensis* Burm. 1768 = Dyschoriste madurensis OK.

Dyschoriste geniculata* Nees [Bojer]. Folgende sind noch zu übertragen; die Autorcitate in () gelten für *Calophanes*, die in [] beziehen sich auf andere Genera. Dyschoriste adscendens (Hochst.), amoena (Nees), angustifolia

(Hemsl.), bilabiata (Seem.), Burchellii (*Chaetacanthus Burchellii* Nees = *Cal. Burkei* T.And.), capitata (Oerst.), ciliata (Nees), costata [Nees] (T.And.), crinita (Nees), Dalzellii (T.And.), decumbens (A.Gray), glandulosa [Nees] (T.And.), gracilis (Nees), Heudelotiana (Nees), hirsutissima (Nees), humistrata [Mchx.](Shuttl.), hygrophyllodes (Nees), hyssopifolia (Nees), Jasminum (Nees), lavandulacea (Nees), linearis [Torr.](Gray), madagascariensis (Nees), Maranhonis (Nees), mauritiana (T.And.), microphylla [Cav.](Nees), multicaulis [Hochst.](T.And.), natalensis (T.And.), oblongifolia [Mchx.] (Nees), ovata [Cav.](Nees), Perottettii (Nees), Persoonii [Nees](T.And. excl. *Chaet. glandulosus* Nees), Pulegium (Nees), quadrangularis (Oerst.), quitensis [HBK.](Nees), radicans [Hochst.](T.And.), repens [R.&P.](Nees), Schiedeana (Nees), Serpyllum (Nees), setosa (Nees), siphonantha (Nees), Tweediana (Nees), vagans (Wight) OK.

Ebermaiera = Staurogyne.

Ecbolium S.Kurz = Justicia Nees.

Ecbolium L. „Riv." (1735) syst. I 2. Cl. 1. O. (non Sulp.Kurz) c. syn. *Adhatoda* Tourn. = *Justicia* L. 1737 non Nees; em. incl. *Adhatoda* Nees und *Dianthera* Gron. 1742. Die Namen, welche L. 1735 aufführte, also Ecbolium Riv. und dazu citirte *Adhatoda*, wurden auf Arten von *Justicia* im heutigen Sinne verwendet, während Linné 1737 den Namen willkürlich geändert hatte, weil er ihm (cfr. hort. Cliff.) von den 3 zu vereinigenden Namen am besten gefiel. *Justicia* war aber 1735 noch gar nicht aufgeführt worden und kommt daher ausser Concurrenz. Ecbolium Riv. mit nur 1 Art ist *Justicia Adhatoda* L., aber nicht etwa *Justicia Ecbolium* L. = *Ecbolium* S.Kurz, denn Linné hatte 1753 den Namen *Ecbolium* auf eine ganz andere Art als die von Rivinus übertragen! Tournefort (1800) hatte 4 *Adhatoda*-Arten, von diesen sind 2 aufgeklärt, die 3. sicher nicht *Ecbolium* S.Kurz, die 4. ganz unbekannt. Es ist:

Nr. 1. *Justicia Adhatoda* L., also mit Ecbolium Riv. übereinstimmend, = Ecbolium Adhatoda OK.

Nr. 2. *Justicia Betonica* L. (*Bem curini* Rheede) = Ecb. Betonica OK.

Nr. 3. *Carim curini* ist eine unbestimmte *Justicia*-Art, aber nicht *Justicia Ecbolium* L.; Nees schliesst ausdrücklich diese Rheede'sche Art von *J. Ecbolium* L. = *Ecbolium* S.Kurz aus. — Nr. 4. Unbekannt.

Also Ecbolium L. „Riv." 1735 ist zweifellos *Justicia* im jetzigen Sinne oder wenn man *Adhatoda* als besondere Gattung abzweigt, was aber ungerechtfertigt ist, in erster Reihe für diese giltig. *Adhatoda* haben fast alle Autoren mit *Justicia* vereinigt; beziehentlich Nees nahm *Adhatoda* für *Justicia* auct.; aber in BHgp. ist es abgetrennt. Clarke in fl. brit. India behält dies nicht ohne Protest bei; er schreibt: Bentham in gen. pl. says of the anther-cells „minime calcaratae" but this is an error, and the genus should be merged in *Justicia* sect. *Betonica*, following Nees and Anderson. Die eine Antherenhälfte ist manchmal basal stumpf, die andere spitz und die bis auf stumpfe Antherenbasen nicht verschiedene Gattung *Dianthera* ist auch besser mit *Justicia* = Ecbolium L. 1735 zu vereinigen. Die Gattung *Dianthera* ward ursprünglich von Linné auf Grund der getrennten übereinanderstehenden Antherenhälften aufgestellt, aber sie sind auch bei Ecbolium L. nur scheinbar vereint, weil sie, wenn stark genähert auf der einen Seite eines dann verbreiterten Connectives breit aufsitzen. Die Gattung *Dianthera* wird selbst von Nees, der doch sonst sehr schwache Genera oft aufstellte und annahm, nicht anerkannt und Pax hat den Namen jetzt auf eine Capparideen-Gattung übertragen. Der angebliche

Sporn bei *Justicia* BHgp. beschränkt sich manchmal auf ein minimales punktförmiges Anhängsel und da in *Adhatoda* sogar stumpfe und spitze Antherenbasen auf 1 Stamen vorkommen, so ist die Trennung von *Dianthera, Adhatoda* und *Justicia* ungerechtfertigt und alle 3 sind unter Ecbolium L. zu vereinigen. Die bei den Arten dieser Gattung in () befindlichen Autorcitate beziehen sich auf *Justicia,* die in [] auf *Dianthera,* soweit nicht weitere Notizen gegeben sind.

E. Adhatoda OK. (L.) Canton. Hongkong. Java. Delhi.

E. Betonica OK. (L.) Bengalen. Dekkan.

E. chamaeranthemodes O.Ktze. n. sp. Herba annua humilis. Caulis foliatus abbreviatus prostratus radicans foliis oppositis paucis obovatis obtusiusculis integerrimis brevissime petiolatis petiolo $^1/_2$—1 cm longo subtus pilis punctiformibus pubescentibus sordide violaceis supra innato strigulosis glabris viridibus — 7 cm longis. Spica terminalis laxa vel infra interrupta — 12 cm longa simplex vel pauciramosa pubescens. Flores bini oppositi sessiles. Bracteae bracteolae et calycis segmenta subulata. Bracteae 6—8 mm, bracteolae 5—7 mm, calycis segmenta 4—5 mm longa. Corolla lilacina violacea 10—12 cm longa oblique infundibularis limbo 4-lobo lobo superiore oblongo lobis 3 inferioribus semiorbicularibus latioribus subbrevioribus. Stamina 2 subinclusa; antherae loculi 2 discreti superpositi loculo terminali ecalcarato, laterale basi calcare hyalino brevi munito. Capsula ± 1 cm longa e basi constricta ovata acuta 4-sperma valvis recurvis parte superiore cymbiformibus. Semina lenticularia ochracea retinaculis incurvis fulta. Costarica: Port Lemon. Hierzu auch 297 (186) Tate aus Nicaragua: Chontales, in Herb. Kew. Die bräunlich violette Färbung der Blattunterseite verschwindet beim Trocknen.

E. comatum OK. [L.] Puerto Cabello. Costarica 300 m.

E. dichotomum OK. [Clarke](Bl.) *α* lilacinum O.Ktze. Corolla lilacina (rarius rosea) palato labii inferioris albo brunneo-punctato. Java: Takubanprahu.

β albiflorum O.Ktze. Corolla alba immaculata. Java: Bromo.

γ flavidum O.Ktze. Corolla flavida. Java: Megamendon.

E. diffusum OK. (W.) Dekkan.

E. divergens OK. (*Rhytiglossa d.* Nees) Puerto Cabello.

f. minus O.Ktze. Folia 2—4-plo minora $1^1/_2$—4 cm longa. Puerto Cabello.

E. Gendarussa OK. (Burm. 1768) *α* normale. Folia lanceolata (1:5—7) Saigon, Cochinchina.

β latifolium O.Ktze. Folia latiora (1:2—4). Turong, Anam.

γ angustifolium O.Ktze. Folia angustiora (1:7—10) Java: Wilis.

f. glabrum Koen. Birma: Maulmein.

E. hyssopifolium OK. (L.) Tenerifa: Guia — Adexe.

E. pectorale OK. [Murr.](Jacq.) Trinidad. Lilla, roth, purpurn ändernd.

E. procumbens OK. (L.) Hongkong. Beutenzorg.

E. reflexiflorum OK. (Vahl) St. Thomas.

E. refractifolium O.Ktze. n. sp. e sect. Amphiscopia BHgp. Herba annua $^1/_2$—$1^1/_2$ m alta. Caulis erectus simplex pubescens teretiusculus. Folia opposita (vel abnorme ad 3—4 verticillata) maxima — 25 cm longa 7 cm lata refracta lanceolata in petiolum minimum vix 1 cm longum attenuata integerrima subtus pubescentia, multinervia nervis lateralibus utrinque 12—16. Spicae densiflorae axillares numerosae (5—10) subsessiles 5—8 cm longae simplices compositaeque. Flores subsessiles in quaque bractea solitarii. Bracteae ovatae acutae acuminatae (1:± 2) ± 1 cm longae membranaceae reticulato nervosae ciliatae; bracteolae vix breviores 5— 8-plo angustiores. Calycis segmenta bracteolis similia. Corolla — $1^1/_2$ cm longa lilacina extus pubescens e basi tubulosa ringens

labio inferiore trifido. Stamina dua inclusa vel labia non superantia. Antherarum loculi 2 ovati superpositi distantes inferiores vel omnes basi calcare parvo albo appendiculati. Capsula ad mediam usque asperma contracta in superiore parte tetrasperma acuta latere subcompressa valvis dorso bigibbis. Semina lenticularia nigra tuberculata retinaculis suffulta. Costarica 300 m. Verwandt mit dem südamerikanischen E. polystachyum OK. (L.), aber durch die viel grösseren refracten, basal, nicht apical, langverschmälerten Blätter mit doppelt zahlreichen Nerven, den nicht verzweigten rundlichen Stengel mit viel gedrängteren, zahlreicheren Inflorescenzen, spitze Bracteen auffallend verschieden.

E. rungiodes O.Ktze. n. sp. Herba 1—1$^1/_2$ m alta bracteis pilosis exceptis glaberrima erecta. Caules teretes. Folia opposita late lanceolata (1 : ± 3) integerrima subrepanda — 10 cm longa. Petiolus folio triplo minor. Spicae axillares solitariae dense quadrifariae 3—6 cm longae ± 1 cm latae pedunculis — 1 cm longis. Bracteae suborbiculares herbaceae pubescentes margine crispa scariosa albida ciliata munitae — 6 mm magnae. Bracteolae 2 scariosae cymbiformes calycem amplectantes. Calyx $^2/_3$ quinquefidus lobis subulatis scariosis, bracteolis subaequilongus bracteis brevior. Corolla late tubulosa bilabiata labio superiore triangulare labio inferiore oblongo apice 3-dentato albo, palato pinnatoviolaceo delineato ± 1 cm longo. Stamina inclusa. Antherae loculis 2 superpositis loculo inferiore calcarato. Ovarium biloculare 4-ovulatum. Fructus? Java: Rambay. Gleicht E. punduanum OK. (Wall.) aus Vorderindien, hat aber langgestielte Blätter, kahle Stengel und Blätter (dort behaart), dagegen behaarte Bracteen (dort kahl), die kleiner und nicht spitz sind. Der Stengel ist nicht holzig; vor allem aber sind die Bracteolen kahnförmig oval (nicht flach lanzettig).

E. scabrum OK. (*Adhatoda scabra* Nees non *Justicia scabra* Vahl). La Guayra — Caracas. Nees giebt die Bracteen der Seitenähren als ungleichseitig an; weder meine Exemplare noch das einzige Originalexemplar in Kew bestätigen das; Nees hat offenbar trocken zusammengepresste Bracteen derart erklärt. Ebensowenig ist es zutreffend, dass die Bracteen manchmal zu 2 aus einem Winkel kommen. Jede Bractee ist einzeln, abgesehen den 2 Bracteolen, und trägt eine Blüthe. Die unteren blüthentragenden Bracteen sind aber z. Th. fast opposit, also so dicht stehend, dass der Irrthum erklärlich ist. Die Antheren sind nur wenig entfernt und stehen auf dem keilförmig verbreiterten Connectiv in 1 Linie. — *Justicia scabra* Vahl herb. ist Aphelandra cristata HBK.

E. secundum OK. [Gris.] (Vahl) Trinidad.

E. sessile [Gris.] (Jacq.) Portorico: Guayama.

E. simplex OK. (Don) Java: Ambrawa, Malang.

E. speciosum OK. (*Rhytiglossa sp.* Nees) La Guayra — Caracas.

E. (Sarotheka) trichotomum O.Ktze. n. sp. Herba erecta — 1 m alta trichotome ramosa pubescens. Caules obtuse quadrangulares. Folia late lanceolata (1 : 2—4) subito in petiolum 1 — 2 cm longum attenuata repando crenata 5—8 cm longa. Inflorescentia trichotoma subpaniculata floribus pedicellatis. Pedicelli bracteis subaequilongi. Bracteae calycis segmenta subulata ciliata haud glandulosa. Bracteae 3—5 mm, calycis segmenta 6—10 mm longa. Corolla lactea lilacina ± 1$^1/_2$ cm longa e basi tubulosa ringens labio superiore galeato labio inferiore trifido segmento medio longiore. Stamina 2 subinclusa fauce inserta. Antherae biloculares loculis discretis connectivo securiformi ovatis supra barbatis loculo superiore ecalcarato inferiore calcarato. Capsula angusta infra stipitiforme compressa supra lanceolata valvis naviformibus dehiscens 4-sperma. Semina subnigra compressa rugulosa retinaculis incurvis fulta. Costarica: Port Lemon. Mit E. salviaefolia OK. (HBK.) verwandt, aber durch gestielte

Blüthen, die nicht drüsig behaart sind, lange Nebenzweige, längeren Mittellappen der Corollenunterlippe, schmale Corollenröhre etc. verschieden.

Echinacanthus Andersoni Clarke. Sikkim.

E. dichotomus O.Ktze. n. sp. Herba adscendens 1—2-pedalis glabra. Caulis furcato quadrangularis internodiis ± pollicaribus. Folia opposita ovata acuminata lanceolata (1 : 2—4) 4—10 cm longa in petiolum vix 1 cm longum subito attenuata integerrima. Inflorescentiae laxe dichotome paniculatae foliis longiores. Bracteae bracteolae calycis segmenta linearia subulata. Bracteae binae ad basin ramorum inflorescentiae, 1 cm longae, bracteolae 2—3 mm longae. Calyx 5-fidus basi 1/4 connatus ± 1 cm longus. Flores pedicellati bini vel solitarii pedicello 1—2 cm longo. Corolla purpurea —3 cm longa e basi 1 cm longa tubulosa obconica saccato urceolata (i. e. subito ampliata latere unico supra tubum constricto) limbo breviter 5-lobo lobis rotundatis subaequalibus. Stamina 4 inclusa subaequilonga glabra parte inferiore corollae inserta; filamenta bina basi connata. Antherae oblongae biloculares basi subcalcaratae. Ovarium compressum lineari lanceolatum ad basin usque multiovulatum biloculare. Fructus? Java: Beutenzorg.

E. javanicus O.Ktze. n. sp. Herba erecta —2 m alta. Caules hirsuti obtuse quadrangulares. Folia late lanceolata (1 : 2—3) —10 cm longa petiolo duplo triplo minore integerrima vel repando crenata supra glabrescentia subtus pubescentia subtomentosa. Rami florigeri vel inflorescentiae foliis vix longiora axillaria divaricata vel subdeflexa scorpodea di — trichotoma floribus brevissime pedicellatis erectis bracteis subulatis minimis. Calyx 5-partitus segmentis ± 1 cm longis subaequalibus subulatis pilis ± longis eglandulosis et minimis glandulosis munitus. Corolla purpurea — lilacina 1 1/2 cm longa 1/2 anguste tubulosa, subito ampliata subbilabiata 5-loba. Stamina 4 didynamia antheris basi subcalcaratis. Capsula linearis (1 : 8—10) ad basin usque bilocularis polysperma 1—1 1/2 cm longa; valvae 2—3 lineis impressis. Semina ovalia obtusa nigra scrobiculata. Java: Tjibelong — Tjikante. Durch die aus kaum 1 1/2 mm breiter Röhre plötzlich fast sackartig sich bis 8 mm erweiternde Corolle ausgezeichnet. Aehnelt sonst dem E. attenuatus, dem ausserdem die abstehenden weissen Stengelhaare, die jung fast filzigen Blätter fehlen, wogegen er von der Basis an drüsig behaart ist, während solche Drüsenhaare bei E. javanicus nur in der Inflorescenz neben den zottigen vorkommen. Ferner ist die Inflorescenz vielmehr verzweigt, die Blüthe kleiner etc.

Elytraria = Tubiflora.

Eranthemum auct. = Siphoneranthemum.

Eranthemum L. 1747. non 1771 = *Daedalacanthus* T. And. & BHgp. Die Namenswiederherstellung für diese Gattung besorgte schon Radlkofer (Sitzungsber. k. bair. Ac. 1883, 282). Linné beschrieb 1747 die Gattung nach einer Hermann'schen Pflanze, welche von Trimen im Originalexemplar (cfr. Journ. Lin. Soc. 1888 p. 130 als *Daedalacanthus montanus* erkannt wurde, zu welcher Bestimmung auch Radlkofer schon vorher aus den Beschreibungen gekommen war.

E. fastigiatum OK. (*Justicia f.* Lam. 1791 = *Eranthemum capense* L. p. p. err. = *Daed. montanus* T. And. ex *Justicia m.* Roxb. 1798). Java: Wilis.

E. pulchellum Andr. (1799, Roxb.) var. purpurascens OK. (Nees 1832) Bracteae inferiores vel omnes acuminatae. Westghats: Matheran.

var. varians OK. (Vent. 1800 = *Justicia nervosa* Vahl 1805 = *Eranth. n.* R.Br.) Bracteae acutae. Westghats. Wer diese Form als Art auffasst, was bei den vorhandenen Zwischenformen nicht gerechtfertigt erscheint, müsste anstatt *E. nervosus* R.Br. E. varians der Priorität wegen schreiben.

var. roseum OK. (Vahl 1805) Bracteae apice obtusae mucronatae. Westghats. Alle 3 Varietäten, von Anderson als Arten aufgefasst, habe ich von demselben Standort unter einer Nummer gesammelt.

E. viscidum Bl. Java: Plabuan.

Die anderen *Daedalacanthus*-Arten hat schon Radlkofer l. c. 286 unter Eranthemum aufgeführt.

[] **Galeottia** Nees (1847) in DC. prod. XI 311 non A. Rich. 1845 † (= Zygopetalon Rchb. [um Hk.] 1828 em. BHgp.) = *Glockeria* Nees 1847 l. c. 728 non Göppert. gen. foss. 1836. Der Name *Glockeria*, den BHgp. bevorzugen, muss fallen: 1. wegen der älteren Glockeria Göppert; fossile Gattungen haben bei Priorität stets den Vorzug, auch wenn sie dubiös sein sollten; 2. weil *Glockeria* Nees als nachträgliches Substitut für Galeottia Nees hinfällig wird, nachdem *Galeottia* Rich. von BHgp. selbst als ein Synonym zu Zygopetalum gezogen ward.

Die Arten sind: Galeottia gracilis* Nees (l. c. p. 311 = *Glockeria gracilis* Nees l. c. p. 728), glandulosa (*Glockeria gl.* Oerst.), haematodes (*Justicia h.* Schl. = *Glockeria h.* Oerst.), sessilifolia (*Glockeria s.* Oerst.) OK.

Glockeria = Galeottia.

[] **Gymnacanthus** Nees 1836 non Oerst. 1855 = *Sclerocalyx* Nees 1844. Nees änderte den Namen, nachdem er infolge besseren Pflanzenmaterials die Gattung anders situiren musste; das ist aber gegen § 59 und dessen Commentar der internationalen Regeln. Die einzige Art ist Gymnacanthus petiolaris* Nees = *Sclerocalyx mexicana* Nees.

Gymnostachyum = Cryptophragmium.

Habracanthus silvaticus Nees. Costarica 1000 m.

Haplanthus tentaculatus Nees (L.) v. **plumosus** Clarke. Westghats 800 m.

H. verticillatus Nees (Roxb.) Westghats 300 m.

Hemigraphis Blumeana T. And. (Nees) Java: über die ganze Insel.

f. albiflora O.Ktze. Corolla alba vel lactea.

f. purpurea O.Ktze. Corolla purpurea vel lilacina.

H. confinis T. And. (Nees) Java: Surabaya.

H. latebrosa Nees (Roth) Dekkan, Westghats.

[] **Hesperanthemum** § Endl. (1837) gen. pl. 705 § Eranthemi = *Anthacanthus* Nees (1847) DC. prod. XI 460. Nees citirt selbst die von Endlicher diagnosticirte Section Hesperanthemum, als er dieselbe zur Gattung erhob; es ist aber gegen die internationalen Regeln, solche Namensänderung gelten zu lassen. Die Arten sind: Hesperanthemum spinosum [L.] (Nees), armatum [Sw.] (Nees incl. *Anthac. aciculare* Nees), aciculare [*Justicia a.* Sw. fide Gris. = *Anthac. jamaicense* Gris. non *Anthac. aciculare* Nees), microphyllum [Lam.] (Nees), purpurascens (Gris.), tetrastichum (Wright) OK.

Hygrophila longifolia S.Kurz (L.) Sikkim, Terrai.

v. palaticolorata O.Ktze. Palatum labii inferioris album striis 2 brunneis. Jabalpur, Dekkan. Sonst ist die Corolle hellblau im oberen Theil, die Röhre ist grau bis ockergelb.

H. polysperma T. And. f. coerulea O.Ktze. Corolla lilacina coerulea. Dekkan. Sikkim.

f. albiflora O.Ktze. Corolla alba. Sikkim, Terrai.

H. salicifolia Nees (Vahl) em. α latifolia O.Ktze. Folia lata 1 : 2—4

f. subglabra O.Ktze. Java.

α var. pubescens O.Ktze. Cochinchina: Cap St. James.

β angustifolia OK. (R.Br.) Folia angusta (1 : 8—10) var. subglabra. Trinidad. Fehlt in Grisebach's Flora.

H. Serpyllum T. And. (Nees). Dekkan. Die Oberlippe ist weisslich, die Unterlippe dunkelblau mit grossem erhabenen Mittelfeld (Palatum), welches auf weissgefärbtem Grunde blaue Fiederstreifen und 1 vertieften Mittelstreifen zeigt.

H. undulata Nees (Vahl) α normalis. Folia ovata oblonga obtusiuscula. Verticelli florum dimidiati. Java: Demak.

β quadrivalvis OK. (Nees) Folia lanceolata. Verticelli completi. Java: Plabuan.

γ obovatifolia O.Ktze. Folia obovata obtusa. Singapur; Batavia.

Hypoestes rosea Dcne. 1834 nec Nees 1847. α Decaisneana OK. (Nees). Pubescens densiflora. Java: Sindanglaja, Bandong.

var laxiflora OK. (Nees). Glabriuscula; inflorescentia pauciflora laxa. Java: Dieng. Von Clarke als Synonym zu *H. malaccensis* Wight 1855 = *Decaisneana* Nees 1847 gezogen. Hierzu gehört ferner *H. Zollingeriana* Miq. Da Hyp. rosea Dcne. 1834 zu gelten hat, will ich *H. rosea* Nees 1847 nun Hypoestes Neesiana benennen.

H. salicifolia O.Ktze. n. sp. Herba 1—2 m alta erecta ramosissima subglabra subscabra. Caules obtuse quadrangulares internodiis —10 cm longis tenuibus. Folia opposita anguste lanceolata (1 : 8—12) integerrima —8 cm longa subsessilia. Inflorescentiae terminales vel in axillis summis pauci-(2—4)-florae confertae subumbellatae pedunculo $\pm$ 1 cm longo pedicellis $\pm$ $^1/_2$ cm longis. Bracteae inflorescentiae parvae —$^1/_2$ cm longae subulatae. Bracteae involucrantes 2 anguste lanceolatae (1 : 4—6) subaequales (vel altera $^1/_6$ brevior) —2 cm longae virides herbaceae reticulato venosae valvatim applicitae flores 1—2 gerentes. Bracteolae subulatae $\pm$ 2 mm longae. Calyx 5-fidus basi $^1/_4$—$^1/_3$ connatus lobis subulatis 3—5 mm longus. Corolla rubra e basi anguste tubulosa ringens $1^1/_2$—$2^1/_2$ cm longa labiis tubo subaequilongis labio superiore subgaleato apice bidentata, labio inferiore trilobo lobis lateralibus brevibus oblongis lobo medio ovato acuto. Stamina 2 semiexserta. Antherae uniloculares patentes unilaterales lineares. Stylus filiformis. Stigma breviter bilobum. Ovarium compressum late lanceolatum biloculare 4-ovulatum. Fructus ignotus. Java: Rambai.

Jacobinia coccinea Hiern (*Justicia* Aubl., *Pachystachys* Nees). Trinidad.

Justicia L. 1737 = Ecbolium L. 1735.

Justicia Nees 1832 non L. (vel L. p. p. minima) = *Ecbolium* S.Kurz non L.* 1735. Linné's Ecbolium non 1735 ist für *Justicia* L. 1737 wiederherzustellen und diese Gattung, welche von *Justicia* L. 1737 durch versatile Antheren mit vollständig parallelen Hälften abweicht, hat einen anderen Namen zu erhalten. Den hat in der That schon Nees mit Justicia Nees non L. gegeben. Die einzige Art ist Justicia Ecbolium L., wobei zu merken ist, dass Linné willkürlich den Speciesnamen auf eine ganz andere Pflanze übertrug als die, welche Rivinus, von dem der Name Ecbolium stammt, damit bezeichnete. Der Unterschied von *Justicia* L. auct. nunc Ecbolium L. bezüglich der Antheren wird meist nicht genau gegeben, z. B. in Flora brit. Ind. IV 390: 1. Anther-cells placed one much higher than the other; hierzu *Justicia* auct., *Adhatoda* etc. = Ecbolium L. 2. Anther-cells parallel subequal; hierzu *Ecbolium* S.Kurz non L. — Aber Ecbolium L. = *Justicia* auct. hat auch manchmal Antherenhälften, die so nahe aneinanderstehen, dass sie in primitiven Zeichnungen, z. B. in Rivinus' Ecbolium als eine ungetheilte Anthere mit parallelen Hälften er-

scheinen. Die Sache ist vielmehr die, dass bei den Arten von Ecbolium L. = *Justicia* auct. = *Adhatoda* (vergl. z. B. Griffith ic. t. 424) ein ± verbreitertes Connectiv die Antheren an der Vorderseite breit aufgewachsen trägt, zumal wenn die Antheren ganz nahe stehen, während bei Justicia Nees = *Ecbolium* S.Kurz (cfr. Wight ic. 1546) dieses Connectiv fehlt und die Antheren versatil sind, also auf der Spitze des Filamentes sitzen und in ihrer Mitte nur punktförmig inserirt sind.

J. Ecbolium L. (*Ecbolium Linnaeanum* S.Kurz) *α* normalis. Bracteae obtusae vel acutiusculae. Penang.

var. **laetevirens** Clarke (Vahl) Bracteae acuminatae. Westghats. Die Corolle ist grün, später in blau übergehend, die Röhre weiss. Die Speciesnamengebung seitens S.Kurz war übrigens nicht regelrecht, da in *J. viridis* Forsk. 1775, *J. ligustrina* Vahl 1805 etc. ältere Synonyme existiren.

* **Lamiacanthus** O.Ktze. novum genus. A generibus omnibus Acanthacearum differt ovario biovulato (ut interdum in Lamialibus: Verbenaceis etc.).

L. viscosus O.Ktze. Suffrutex 1—2 m altus totum, corollis glabris exceptis, viscoso pilosus. Caulis subtomentosus erectus ramosissimus obtusangulus. Folia ovata acuta 2—6 cm longa crenata subito in petiolum subaequilongum vel breviorem transeuntia. Inflorescentiae capitatae 3—9-florae axillares breviter pedunculatae vel terminales subcorymbose confertae. Bracteae capituli herbaceae oblongae ovatae obtusae ± 1 cm longae: in quaque bractea flos solitarius. Bracteolae lanceolatae bracteis subbreviores. Calyx 5-(rarius —7)fidus basi 1/6 connatus segmentis lineari-lanceolatis 5—7 mm longus scariosus apice herbaceus. Corolla infundibularis oblique bilabiata lobis labiorum 5 subaequalibus ovatis, alba 1—1 1/2 cm longa limbo expanso aequilata. Stamina 4 didynamia subexserta filamentis basi pilosis antheris ovatis bilocularibus ecalcaratis. Ovarium subbiloculare loculis uniovulatis. Stylus filiformis apice incurvatus. Stigma stylo vix latius acutiusculum. Capsula (submatura vix 3/4 cm longa) ovata compressa glabra apice pilosa a basi ad apicem latere compressa loculide dehiscens valvis cymbiformibus dorso intus placenta angusta falcata sedecente munitis. Placentae basi retinaculo incurvato indurato seminigero munitae. Semen basifixum compressum obcordatum glabrum ochraceum exalbuminosum. Java: Dieng 2300 m.

Die Gattung ist mit Ausnahme der nur existirenden 2 Ovula vollständig eine Acanthacee, in Blüthe sowohl als in Frucht; sie bildet eine Ausnahme unter den Acanthaceen, die stets 2—∞ Ovula in jedem Fach haben, während eineiige Ovarfächer bei den nächstverwandten Lamiales häufig sind. Wir haben es hier mit keiner Abnormität zu thun, wie solche etwa bei Blepharis maderaspatensis selten vorkommen mag; denn ich habe reichliches Material untersucht und stets nur ein Ovulum an jeder Placenta, die sich später mit dem stets einzelnen Retinaculum leicht ablöst, gefunden. Die 2 Fächer des Ovarium sind nur unvollkommen durch die schmalen Placenten getrennt; doch scheint dies bei anderen Acanthaceen mit breiter Kapsel auch vorzukommen.

Lepidagathis alopecurodes R.Br. (Vahl) Portorico: Cayey.

L. cephalotes OK. (*Hypoestis c.* Lk. 1818 = *L. incurva* Ham. in Don 1825 = *L. hyalina* Nees 1832 und die anderen Nees'schen Arten, die Clarke in Fl. brit. Ind. unter *L. hyalina* zusammenzieht) *α* normalis. Folia majora subito in petiolum longum attenuata, ovata. Spicae breves parvae confertae. Corolla alba. Saigon. Java, verbreitet.

var. **riparia** Clarke (Nees). Bracteae spicarum brevium maximae; + var. heterophylla O.Ktze. Folia majora lanceolata (1 : 3—4) subsessilia (sensim in petiolum brevem attenuata); f. flavida O.Ktze. Corolla flavida. Maulmein.

α f. subrubra O.Ktze. Corolla pallide rosea. Canton. Batavia.

var. **lophostachyodes** Nees. Spicae longae. Java: Sindanglaja.

L. cristata W. var. **latifolia** Nees (= *mitis* Dalz.). Westghats 600 m.

var. Hamiltoniana OK. (Wall. 1828 = var. *angustifolia* Nees 1847). Dekkan 300 m.

L. cuspidata Nees (Wall.) α picta O.Ktze. Corolla albida vel griseo flavida labio superiore (integro) striis brunneis pinnato delineatis. Westghats: Matheran 700 m.

β immaculata O.Ktze. Corolla albida labio superiore brunneo immaculato. Westghats, Igatpuri 600 m.

L. trinervis Nees f. radiciflora O.Ktze. Spicae omnes basicaulis confertae. Dekkan: Chandni. Diese Form würde in die 1. Section bei Clarke fl. brit. Ind. gehören; die Eintheilung und Unterscheidung von L. cristata ist also nicht durchgreifend. Auch die Nees'sche Gruppirung in DC. prod. in: 1. Bracteae ± scariosae coloratae aristulatae nec vero nervoso striatae vel apice spinosae und 2. Bracteae ± herbaceae nervoso striatae in multis apice spinescentes ist nicht passend, um L. cristata und trinervis damit zu trennen; denn beide haben scariose Bracteen, die bei S. trinervis oft nicht gefärbt und bei L. cristata sogar meist an der Spitze gefärbt sind. Auch die Dornen der Bracteen bieten keinen Unterschied, da dies bei L. cristata variirt und f. mitis kaum dornige Bracteen wie L. trinervis hat. Die Unterschiede liegen ganz anderswo. Zunächst hat trinervis nur 3 Längsnerven ohne Seitennerven in den Blättern, während cristata stets obere Seitennerven hat; dann sind die untersten Bracteen der Aehrchen bei L. trinervis eirund und plötzlich in eine ebensolange zurückgebogene Stachelspitze auslaufend, während die untersten Bracteen bei L. cristata lanzettlich und kurz gespitzt sind. Ferner sind die Aehrchen bei L. trinervis deutlich in dem Inflorescenzhaufen gesondert, während bei L. cristata die Aehrchen zu einer oberflächlich ungesonderten Masse zusammgedrängt sind. Bei trinervis ist die Corolle roth, hat eine spitzliche Oberlippe mit Fiederzeichnung. Bei cristata ist die Oberlippe fast ausgerandet ohne Fiederzeichnung, sie ist mehr weisslich bis auf den braunen Schlund und ausserdem punktirt.

Micranthus Wendl. (1789) obs. 38 [non Pers. 1805, non *Micrantheum* Desf. 1818] = *Phaylopsis* W. 1800. Von BHgp. werden beide Namen identificirt, *Phaylopsis* wird bevorzugt ohne Angabe weshalb. Willdenow citirt Wendland und verändert bloss willkürlich — wie auch sonst öfter — Wendland's Namen. Infolge der Restauration von Micranthus Wendl. haben *Micranthus* Pers. und *Micrantheum* Desf. 1818 = *Micranthea* Juss. 1824 andere Namen zu erhalten. M. oppositifolius* Wendl. ist = *Phaylopsis parviflora* W. = *Aëtheilema reniforme* Nees. Die anderen Arten sind: Micranthus angolanus (S.Moore), Barteri (*Phayl.* T.And.), imbricatus (*Ruëllea* Forsk. = *Aëth.* R.Br.), longifolius (*Phayl.* Sims), microphyllus (T.And. herb. Kew), obliquus (T.And.), rupestris (*Ruëllea* Boj. p. p. = *Aeth.* Nees) OK.

Nelsonia brunellodes OK. (*Justicia br.* Lam. 1791 = *J. hirsuta* Vahl 1805 = *N. campestris* R.Br. 1810) α normalis. Bracteis ovatis acuminatis. Portorico: Caguas—Cayey.

var. canescens OK. (Lam.) Bracteis ovatis ± obtusis. Anam: Turong.

Neuracanthus sphaerostachyus Dalz. Westghats 800 m.

Odontonema Nees (1842) Linnaea 300 = *Thyrsacanthus* Nees 1847. BHgp. identificiren beide Genera, geben aber ohne Grundangabe *Thyrsacanthus* den Vorzug. *Odontonema lucidum* Nees ist = *Thyrs. bracteolatus* Nees =

Justicia br. Jacq. 1789 = Od. bracteolatum OK. Die anderen Arten sind: Odontonema amplexicaule [Nees], barleriodes [Nees], callistachyum [Nees](Cham.&Schl.), cuspidatum [Nees], dissitiflorum [Nees], flagellum [Oerst.], foliobracteatum [Nees; corr. aus 9silbigem: *foliaceo-bracteatus*], fuchsiodes [Nees], Hookerianum [Nees], interruptum (HBK.)[Nees], lilacinum (Paxt.), longifolium [Oerst.], nitidum (Jacq.)[Nees], pantasmense [Oerst.], rubrum (Vahl)[Nees], rutilans [Planch.], Schomburgkianum [Nees], sessile [Nees], strictum [Nees], tubiforme (Bert.)[Nees], variegatum (Aubl.) [Nees] OK. Die Autorcitate in [] beziehen sich auf *Thyrsacanthus*, die in () auf ältere Namen.

Periblema = Boutonia.

Peristrophe bicalyculata Nees (Retz.) β **rivinodes** Nees var. hispida O.Ktze. Caulis pilis longis hispidus; f. purpurea O.Ktze. Corolla rubra purpurea. Bengalen: Sahibgunge.

var. hispida O.Ktze. f. lilacina O.Ktze. Corolla lilacina. Dekkan.

var. scabra O.Ktze. Caules pilis minimis scabriusculi. f. lilacina O.Ktze. Delhi.

P. jalapifolia Nees (Vahl) Java: Sindanglaja.

P. montana Nees (Wall.) Anam: Turong; „hellblau".

P. speciosa Nees (Roxb.) Sikkim.

Phaylopsis = Micranthus.

Pseuderanthemum = Siphoneranthemum.

Rhinacanthus nasutus OK. (*Justicia n.* L. = *Rh. communis* Nees) Java: Batavia.

Ruellea ciliosa Pursch. U. St.: Cairo, Miss. Die Schreibweise Ruellia ist nicht richtig; vergl. S. 462.

R. coccinea Vahl (L.) Portorico: Caguas.

R. repens L. Anam. Singapur. Java.

R. tuberosa L. Portorico: Guayama. Venezuela: Porto Cabello.

† Rungia = Diapedium.

Sclerocalyx = Gymnacanthus.

Sebastiano-Schaueria = Sebschauera.

[] **Sebschauera** OK. = *Sebastiano-Schaueria* Nees. Vergl. Einleitung den Zusatz und Commentar zu § 60, wonach dieses Wort, weil mehr als sechssilbig, nicht gelten kann. Die einzige Art ist Sebschauera oblongata OK. (Nees).

Siphoneranthemum Oerst. § Eranthemi (1831) em. = *Micreranthemum* § BHgp. 1881 = *Pseuderanthemum* Radlk. 1883 = *Eranthemum* auct., BHgp. non L. 1747. Es hat Radlkofer 1833 in Sitzungsber. d. bair. Ac. (math.-phys. Cl.) 282—6 nachgewiesen, dass *Eranthemum* auct. einen anderen Namen zu erhalten habe. Statt nun aber einen der vorhandenen Sectionsnamen zu wählen, gab er einen neuen Namen *Pseuderanthemum*, der nun zu den Synonymen zu stellen ist. Mit Siphoneranthemum bezeichnete Oerstedt eine Section, die sich wesentlich nur durch axilläre gebüschelte Blüthen auszeichnet. BHgp., welche die Oerstedt'sche Pflanze nicht sahen, bezweifeln die Sache etwas, weil sie angeblich kein *Eranthemum* mit axillären Inflorescenzen gesehen hätten. Das ist aber nur ein Lapsus memoriae; denn schon die ährigen Arten zeigen (wie übrigens auch BHgp. angeben) manchmal neben terminalen Scheinähren noch

einige axilläre, manchmal verkümmerte Aehren oder Blüthenbüschel; auffallend ist dies z. B. bei der australischen Siph. variabile OK. (*Eranth. variabile* R.Br.), bei der asiatischen Siph. crenulatum OK. f. Parishii OK. (T.And.); die *Eranthema* § *grandibracteata* Nees stellten BHgp. zu *Daedalacanthus* (nunc Eranthemum L. non auct., aber doch nur die asiatischen; bei einigen amerikanischen Arten ist die terminale Scheinähre durch blattartige Bracteen, bez. bracteenartige Blätter eigentlich gar keine terminale Scheinähre zu nennen; cfr. Siph. heterophyllum OK. (Nees; bei Nees unter den Parvibracteatae), lanceum OK. (Nees), Lindenianum OK. [Nees]. Dasselbe ist bei der asiatischen Siph. bicolor OK. der Fall; vergl. unten.

S. lapathifolium OK. (*Justicia l.* Vahl 1805 = *Eranthemum l.* Nees)
var. album OK. (Roxb. 1820) Java: Plabuan.
var. fusco-viridulum O.Ktze. f. dimorphum O.Ktze. Java: Tjibelong.
f. latifolium O.Ktze. Java.
var. rubicundum OK. (Ham. 1828) Java: Tjibutu.

Die asiatischen Siphoneranthemum-Arten mit ährenförmigen Inflorescenzen, die bald dicht und allseitig, besonders im Jugendzustande, bald locker und fast einseitig sind, mit subsessilen Blüthen, deren normale schlanke fast oder völlig gerade Corollenröhre aus etwas breiterer Basis sich ± 1½ Zoll lang bis unter den subbilabiaten Saum allmählich verschmälert, gehören offenbar alle einem, bezüglich Blüthenfarbe, Behaarung, Kelch und Bracteenlänge und Blattbreite ziemlich variabelen Formenkreise an, den man meist als *E. crenulatum* benannte und der von Nees und Clarke verschiedenartig, aber kaum richtig behandelt ist. Aber S. crenulatum OK. (*E. cr.* Wall. in Lindley 1825 Bot. Reg. t. 879) ist eine andere Art, deren Corolle sich aus schmaler Basis nach oben allmählich schwach erweitert und als *E. crenulatum* var. *grandiflorum* Hk. (1846) Bot. Mag. 5440 in einer grossblüthigeren Form nochmals abgebildet worden ist; hierzu gehört *E. Parishii* Clarke (T.And.), eine Form mit z. Th. axillären Inflorescenzen. Was Clarke dagegen als *E. crenulatum* im Kew Herbar genommen hat, sind nur kleistogame Formen von S. lapathifolium OK. Die Pflanze ist nämlich, wie S.Kurz zeigte, dimorph (manchmal in 1 Inflorescenz) und die kleinen geschlossenen Blüthen fruchten reichlich. Ausser S. lapathifolium OK. und S. crenulatum OK. (Lindley nec Wall. Cat. nec auct.) ist noch S. leptanthum OK. (E. l. Clarke) eine 3. ährenförmige, bez. traubige Art, die sich durch kurze auffallend gekrümmte Corollenröhren und relativ lange Pedicellen, die länger als die Kelche sind, auszeichnet. Ferner ist noch hinterindisch-malayisch S. bicolor OK. (*Justicia b.* Sims. = *Er. b.* Schrank) mit axillären kurzen, gebüschelt trugdoldigen, mässig langgestielten, armblüthigen Inflorescenzen; S. polyneurum (*Eranth. p.* Clarke msc. Griff. 6178) aus Ava mit terminaler kurz und locker rispiger, trichotomer Inflorescenz.

S. lapathifolium ist eine der tropisch nicht seltenen Pflanzen, die ☉—♄ blühen; die auf ♄ und ♃ gemachten Unterschiede sind irrig, z. B. möchte Clarke *E. album* dadurch von *E. palatiferum* trennen; aber letztere wird im Widerspruch hierzu von Wallich und Nees als fruticos beschrieben. *Justicia lapathifolia* Vahl 1805 scheint der älteste Name für diese veränderliche Art zu sein. Clarke in Fl. Brit. India erwähnt *J. lapathifolia* merkwürdigerweise gar nicht; dagegen führt er, Nees folgend, allerdings nur mit ? *Justicia latifolia* Vahl als Synonym auf, die sicher nicht hierher gehört: „Accedit at *Katu Kaiwi* Rheed. Mal. IX t. 44 et forte non diversa sed flores minores in mea“ schreibt Vahl zu J. latifolia. Nun zeigt die citirte Tafel gar nicht die dünnröhrigen *Eranthemum*-Corollen und auch die Grösse der Blüthen schliessen eine Identität

völlig aus. Clarke erwähnt noch *E. diantherum* Roxb. und *E. racemosum* Roxb. als molukkische Arten, aber ersteres ist = S. bicolor und letzteres „Corolla infundibularis labiis 2 tripartitis“ ist schwerlich eine Acanthacee.

Die Blüthenfarbe ist äusserst variabel, aber getrocknet lässt sich das nicht mehr erkennen; in Gärten sind ausserdem noch die Blüthenfarbenvarietäten wahrscheinlich vermehrt worden, ebenso wie es in Gärten, bez. Gewächshäusern Formen mit gescheckten Blättern (var. ocellatum Hk.f.) giebt, die auch wiederholt abgebildet worden sind. Auf die Blüthenfarben sind aber von den Autoren meist die Arten hier begründet worden. So sind Bot. Mag. 5957 zwei Varietäten abgebildet, die Clarke in *E. malaccense* und *E. cinnabarinum* Wall. (oder vielmehr in *E. cinnabarinum* Clarke, da *E. cinnabarium* Wallich. pl. as. I t. 21 eine andere unicolore Blüthenvarietät ist) trennt. Damit erklärt sich Hooker in Bot. Mag. 6701 bei *E. borneense* Hk.f. nicht einverstanden; aber letzteres ist auch kaum mehr als eine Blüthenvarietät. Das Palatum, das Mittelfeld der Unterlippe, ist bald mit der Corolle gleichmässig bald anders und sehr ungleich gefärbt. Im Knospenzustand ist besonders der Tubus manchmal etwas anders gefärbt oder gefleckt, wovon hier abgesehen werden soll. Ich unterscheide:

1. rubicundum OK. (Ham.) Corollae lobi unicolores pallide purpurei vel rosei.

2. cinnabarinum OK. (Wall. pl. as. I t. 21) Corollae lobi unicolores cinnabarini vel purpurei sanguinei.

3. album OK. (Roxb.) Corollae lobi albi unicolores.

4. malabaricum OK. (Clarke) Corollae lobi albi palato flavido. Hierzu *E. borneense* Hk.f. Bot. Mag. 6701.

5. Andersonii OK. (Masters Bot. Mag. 5771) C. lobi albi palato rubropunctato. Clarke bringt hier vielleicht nicht unrichtig zu der dichtblüthigen Andersonii eine andere Beschreibung mit laxer Aehre; ob aber *Blumei*, deren Blüthenfarbe nicht beschrieben ist, hierhergehört, ist fraglich.

6. punctatum OK. (Nees ex descr.) Corollae lobi pallide rubicundi palato purpureo-punctato.

7. palatiferum OK. (Wall. pl. as. I t. 92) C. lobi rubri vel purpurei palato tricolori: albo, media parte flavido, nigro-punctato. Die Beschreibungen palatum flavum nigro-punctatum oder purple of with a yellowish spot sind ungenau; der gelbe Fleck ist oben und unten weiss berandet.

8. fusco-viridulum O.Ktze. Corollae lobi rubro-fusci palato flavido viridulo haud punctato.

9. Hookerianum O.Ktze. Hk. Bot. Mag. 5921. Corollae lobi cinnabarini palato partim albo. Blätter gefleckt und deshalb von Hk.f. ocellat genannt, aber diese var. ist unabhängig von der Blüthenfarbe, cfr. t. 5957.

10. Clarkianum O.Ktze. Bot. Mag. 5957 rechts. *E. palatiferum* Hk.f. p. p. nec Wall. = *E. cinnabarinum* Clarke non Wall. Corollae lobi laete rubri sanguinei palato media parte aureo.

11. malaccense OK. Bot. mag. 5957 links *E. palatiferum* Hk.f. p. p. nec Wall. = *E. m.* Clarke C. lobi lilacini palato media parte aureo, rubropunctato parte summa albo. Ob *Just. orbiculata* Wall. = *E. crenulatum* v. *angustifolium* Nees hierhergehört, ist fraglich, da die Blüthenfarbe unbekannt ist.

Sonstige Varietäten oder Formen kann man unterscheiden: Folia late lanceolata (1 : ± 3), caules inflorescentia ± glabra vel

b) angustifolium O.Ktze. Folia angustiora (1 : ± 4).

c) latifolium O.Ktze. Folia latiora (1 : ± 2).

d) glandulosum Nees. Caules inflorescentia ± glandulosa scabra.

e) pilosum OK. Caules inflorescentia pilosa.

Hierzu gehören ausserdem noch als Synonyme: *E. diantherum* Bl. 1826 non Roxb., *E. Blumei* Teysm., *E. Zollingerianum* Nees und vielleicht die mir nur der Beschreibung nach bekannten *E. acuminatissimum* Miq., *graciliflorum* Nees, *E. diversifolium* Miq., *pubescens* Roth. Die extraasiatischen Arten habe ich nicht revidirt und übertrage sie derartig von *Eranthemum*: Siphoneranthemum alatum (Nees), atropurpureum (Morr.), Cooperi (Hk.), cordatum (Nees), cuspidatum (Nees), decurrens (Hochst.), detruncatum (Nees&Mart.), Eldorado (h. Williams), exaequatum (Nees), fasciculatum (Oerst.), foecundum (Lindl.), heterophyllum (Nees), hispidulum (Nees), hypocrateriforme (R.&S.), lanceum (Nees), leptostachyum (Nees), lilacinum (Mart.), Lindenianum (*Thyrsacanthus Lindenianus* Nees; nach BHgp. II 1119 = *Eranthem. cuspidatum*, aber?; die unteren Blüthenbüschel sind axillär bez. von sehr grossen Bracteen umgeben), macrophyllum (Nees), modestum (Nees&Mart.), Moorei (Morr.), nervosum [Vahl](R.Br.), nigritianum (T.And.), praecox (Bth.), reticulatum (Morr.), Riedelianum (Nees), roseum (Lindl.&Fourn.), senense (Kl.), sessile (Nees), tenellum (Bth.), tricolor (Lebl.), tuberculatum (Hk.), variabile (R.Br.), verbenaceum (Nees&Mart.), versicolor (Morr.) OK.

[] **Staurogyne** Wall. pl. as. rar. II (1831) p. 80 em. sensu BHgp. incl. *Ebermaiera* Nees l. c. III 75 (1832) & *Erythracanthus* Nees l. c. III 75 (1832). BHgp. setzen den Namen Staurogyne zurück, weil *Ebermaiera* mehr Arten erhalten habe. Das wäre richtig, wenn die Namen in demselben Bande zu gleicher Zeit publicirt worden wären; aber Staurogyne ist ein Jahr vorher im 2. Bande schon aufgestellt worden, sodass die anderen 2 Gattungsnamen von Nees von 1832 gar nicht mehr in Concurrenz kommen. In Flora bras. IX giebt Nees an, dass Wallich selbst den Namen zu Gunsten von *Ebermaiera* aufgegeben; aber das ist nach internationalen Regeln nicht zulässig. Staurogyne argentea Wall. gilt also für *Ebermaiera angustifolia* T.And. Die anderen Arten sind von *Ebermaiera* zu übertragen: *Ebermaiera axillares* Nees 1832 = *Ruellea* ? *comosa* Wall. 1830 non Roxb. 1832 = Staurogyne comosa OK. Staurogyne Beddomei (Clarke), coriacea (T.And.), elongata [Bl.](Nees), glauca (Nees), glutinosa (Wall.), gracilis (T.And.), Griffithiana [Nees](T.And.), Helferi (T.And.), humilis (Nees), incana (Hassk.), lanceolata (Hassk.), lasiobotrys (Nees), longifolia (Nees), Maclelandii(T.And.), macrophylla(T.And.), merguensis(T.And.), obtusa [Nees](T.And.), paniculata (Wall.), parviflora (T.And.), polybotrya (Nees), racemosa [Wall.](Miq.], setigera (T.And.), Simonsii (T.And.), thyrsodea (Nees), zeylanica (Nees) OK. Diese nach fl. brit. Ind.; ferner Staurogyne Anigozanthus (Nees), concinnula (Hance), elegans (Ness), fastigiata (Nees), hirsuta (Nees), mandioccana (Nees), minarum (Nees), Miqueliana (*Eb. humilis* Miq. non Nees), repens (Nees), Riedeliana (Nees), stolonifera (Nees), Vauthierana (Nees), veronicifolia (Nees) OK.

* **Streblacanthus** O.Ktze. nov. gen. Tribus Justiceae, subtribus nov. Streblacantheae O.Ktze.: Corollae limbus bilabiatus labio maximo bifido labio minore trifido. Stamina 2. Antherae inaequilocularia. Ovula in quoque loculo 2.

Calyx 4-partitus segmentis angustis aequalibus. Corollae tubus e basi ampliata elongato tubulosus ad faucem versus attenuatus; limbus patens bilabiatus labio maximo bifido labio trifido 2—3-plo minore. Stamina 2 brevia sub fauce affixa. Antherae inaequiloculares loculo fertili ovato pendulo basi calcarato, loculo

altero abortivo insertione gibbosa ab loculo fertili distante. Stylus filiformis. Stigma depresso capitata. Capsula ad mediam usque asperma stipitiformi contracta, in parte superiore ovata acuta, bilocularis latere subcompressa abortu monosperma valvis recurvis chartaceis dehiscens. Semen lenticulare sublaeve retinaculo acuto fultum.

Str. monospermus O.Ktze. Herba annua 1—2-pedalis. Caulis erectus crassus teres lineis pilosis decurrentibus munitus simplex vel subsimplex. Folia opposita ovata acuminata basi acuta — 12 cm longa 6 cm lata integerrima glabrescentia petiolo ± 2 cm longo. Spica terminalis laxa — 25 cm longa glandulosa molliter pilosa. Bracteae lanceolatae (1 : ± 6) $1^1/_2$—$2^1/_2$ cm longae; bracteolae 3—4-plo angustiores duplo breviores. Flores ad axillas bractearum solitarii. Calycis segmenta bracteolis ± duplo breviora lanceata 5—6 mm longa. Corolla 2—3 cm longa tubo basi ± 3 mm apice 1 mm lato, labio bifido ± 1 cm longo segmentis oblongis divaricatis insertione auriculato, labio trifido ± 3 mm longo segmentis lineari-oblongis parallelis. Stamina vix 1 cm longa connectivo apice barbato. Stylus — 3 cm longus. Capsula ± 2 cm longa chartacea. Semen 5 mm latum 1 mm crassum ochraceum. Diese eigenthümliche Acanthacee sammelte ich Ende Juni auf dem Höhenzug südlich von San Jose in Costarica. Von dieser Excursion, meiner letzten in Mittelamerika, brachte ich gegen 60 diverse Pflanzen heim, von denen ich aber wegen heftiger Fieberanfälle keine Notizen aufschreiben konnte, sodass ich die Blüthenfarbe nicht angeben kann. Ich nannte diese Gattung wegen der verkehrten Ausbildung der Corollenlippen Streblacanthus. Wenn bei den Acanthaceen eine Lippe grösser ausgebildet ist, pflegt es die 3-theilige Lippe zu sein. Die basal erweiterte Corollenröhre und die, wie es scheint, regelmässige Monospermie sind weiter absonderliche Eigenschaften; das Ovar ist jedoch mit 4 Ovula versehen.

Strobilanthes, von Blume aufgestellt und bei den Species mit weiblichen Auslautsilben behandelt.

St. acuminata T.And. (Nees excl. ic. cit.) Java: Tjemas. Die bisher nur aus Birma bekannte Pflanze zeigt 3 Kelchzipfel ± ($^1/_4$—$^5/_6$) verwachsen, was variabel ist und im Alter mehrgetheilt weniger differirt. Auf diese Variabilität sind aber verschiedene Arten in sehr entfernten Sectionen basirt worden. Dazu gehört *Str. subreflexus* S.Kurz mit angeblich kahlen Kapseln, was aber nach Originalexemplaren sub lente nicht der Fall ist; *St. longipes* und *subcapitatus* Clarke. Die Farbe habe ich wie folgt notirt: Kelch und Deckblätter rothbraun mit weisser Mitte, bez. Basis. Corolle weiss, bräunlich überlaufen.

St. alata Bl. 1825 (= *St. paniculata* Miq. 1856 = *Goldfussia alata* Nees 1847, non *St. alata* Nees † 1847). Java: Megamendon. Der noch von Clarke in fl. brit. Ind. angewandte Name *St. alata* Nees muss wegen St. al. Bl. 1825 fallen und ist dafür St. urticifolia OK. (vergl. S. 500) anzuwenden. *St. alata* Wall. in Steud. 1841 ist = St. atropurpurea var. Wallichii.

St. anamitica O.Ktze. n. sp. Suffrutex $^1/_4$—$1^1/_2$ m altus erectus vel basi prostratus. Caules obtusanguli strigosi. Folia ovata acuta acuminata apice obtusa hirsuta crenatodentata 2—4 cm longa. Petiolus $^1/_2$—1 cm longus. Inflorescentiae subsessiles terminales 10—20-florae dense capitatae pilis rufis longis hirsutae bracteis foliaceis divaricatis $1^1/_2$—2 cm longis semireflexis, adultis caducis. Bracteolae et segmenta calycis quinquefida subaequalia lanceolata apice hirsuta ± 1 cm longa persistentia. Corolla coerulea tubulosa infundibularis $2^1/_2$—3 cm longa basi 2 mm apice — 1 cm lata limbo 5-lobo lobis rotundatis ± $^1/_2$ cm longis. Stamina 4 didynamia inclusa filamentis pilosis antheris erectis muticis. Capsula oblonga acuta vix 1 cm longa apice pilosa. Placentae per-

sistentes a basi dehiscentes totum seminiferae. Semina 4 lenticularia strigosa subnigra. Capitula fructigera haud interrupta. Anam: Turong. Eine sehr eigenthümliche Art, durch die blattartigen von den Köpfen halb abstehenden, fuchsroth behaarten Bracteen auffallend.

St. atropurpurea Nees (Wall. cat. 1830 & in Wall. pl. as. III 86 (1832). β Wallichii OK. (Nees 1832 in Wall. pl. as. 87) Forma glabra foliis acuminatis. Java: Sagaranten. Hierzu auch Horsfield 386 aus Java; in Kew.

γ brevifolia O.Ktze. Glabra foliis ± obtusis brevioribus (1 : 1¹/₄—2). Sikkim 2700 m. (α normalis est forma pilosa.)

St. biceps Miq. (1856 = *Goldfussia b.* Nees 1832 = *St. capitata* T.And. 1867 = *Ruellea capitata* Wall. 1830 ex parte (quae p. p. St. pentstemodes). Sikkim. Der Miquel'sche Name hat die Priorität vor St. capitata And. und ist auch zweifellos, während Wallich's Synonym als nomen seminudum und 2 Pflanzenarten einschliessend, zu verwerfen ist, sodass erst das Datum 1867 mit Anderson's Citat in Concurrenz kommt.

St. cernua Bl. Java.

St. colorata T.And. (Wall.) non Nees (quae St. calycina Nees). Penang.

St. crispa Bl. var. citrina O.Ktze. Corolla citrina, flava. Java: Sagaranten, Wilis. Die Blüthen fand ich nur gelb, ebenso wie Clarke die naheverwandte Str. scabra als gelb constatirte. Beide Arten giebt Nees als blau, bez. purpurn an.

St. hirta Bl. (Vahl). Java: Sindanglaja, cult. Die Corolle notirte ich als weiss, die Deckblätter: weiss mit grünem Rand und weiss gewimpert.

St. integrifolia OK. (*Leptopogon i.* Dalz. 1850 = *St. perfoliatus* T.And. 1867). Vorderindien: Westghats 600 m.

St. pedunculosa Miq. Java: Megamendon. Blüthe grünlichgelb.

St. pentstemonodes T.And. α normalis. Inflorescentia pubescens haud vel vix glandulosa. Sikkim.

β multidens OK. (Clarke). Inflorescentia piloso glandulosa. Sikkim.

Ausserdem gehört hierzu:

γ Dalhousiana OK. (Nees) mit fast kahler Inflorescenz. Die unteren Blätter bei voll entwickelten Exemplaren, die bis 2 m hoch werden, sind langgestielt und zugespitzt, die oberen Blätter fast sitzend und nur spitz, was von den Autoren übersehen worden zu sein scheint; sonst hätten St. discolor T.And. (Nees) und St. rhombifolius Clarke = *Goldfussia sessilis* Nees kaum aufgestellt worden sein können. Die Angabe der Blüthenfarbe purple ist dahin zu ergänzen, dass dies für den Saum gilt, während die Corollenröhre meist bunt ist.

St. petiolaris Nees. Sikkim 1500 m.

St. radicans T.And. Canton. Blüthen gelb.

St. urticifolia OK. (*Ruellea urt.* Wall. 1830 = *Str. attenuatus* Nees „Jacquem." 1841/4 [non *Ruellea att.* Wall. quae Echinacanthus] = *St. alata* Nees 1847 non Bl. 1825) var. multilobulata O.Ktze. Corollae limbus lobis 5 bilobatis 10-lobulatus vel abnormiter 9-lobulatus. Java: Malawar, Takubanprahu 1700 m. Der 10-lappige Corollensaum findet sich auch bei der naheverwandten cultivirten, den Room-Indigo liefernden St. Cusia OK. (*Goldfussia Cusia* Nees 1832 = *Ruellea indigofera* Griff. 1845 = *St. flaccidifolius* Nees 1847 = *Dipteracanthus ? calycinus* Champ. 1853 = *St. Championi* T.And. in Bth. fl. Hongk. 1861 = *Ruellea indigotica* Fortune 1857 = *St. flaccidus* Mann 1876.

Synnema Bth. in DC. prod. X 1846 = *Cardanthera* Nees „Ham." in DC. prod. XI 1847.

S. avanum Bth. (Wall.) β biplicatum OK. (sp. Nees; syn. Clarke) Foliis denticulatis. Birma: Maulmein. α normalis hat grossentheils pectinate Blätter.

S. pinnatifidum OK. (*Cardanthera p.* Clarke = *Nomaphila p.* Dalz.) Sikkim, Terrai.

Die anderen Arten sind: Synnema africanum (T.And.), balsamicum (*Ruellea* L.f.), Griffithii (*Adenosma* T.And.), Thwaitesii (*Ad.* T.And.), triflorum (*Ru.* Roxb.), uliginosum (*Ru.* L.f.), verticillatum (*Ad.* Nees) OK.

Thunbergia alata Bojer. α aurantiaca O.Ktze. Corolla aurantiaca flava fauce nigra. Portorico: bei Caguas eingebürgert.

β albiflora O.Ktze. Corolla alba fauce subnigra. Trinidad eingebürgert.

Th. coccinea Wall. Sikkim.

Th. fragrans Roxb. St. Thomas; Trinidad. Java; Penang; Sikkim 400 m.

Th. grandiflora Roxb. var. varia O.Ktze. Corolla coerulea tubo albo. Calyx viridis nigropunctatus. Java, cult.

var. albiflora O.Ktze. **f. axillaris** Clarke. Sikkim 400 m wild.

Th. lutea T.And. Sikkim 2000 m.

Thyrsacanthus = Odontonema.

[] **Tubiflora** Gm. (1791) syst. 27 = *Elytraria* Mchx. 1803, Vahl 1804. *Elytraria* ist auf Tubiflora caroliniensis* Gm. und *Justicia acaulis* L.f. basirt. Gmelin hatte nur eine Art von Tubiflora. Dieser Name durfte daher nicht verworfen werden. Es ist Tubiflora carolinensis Gm. = *Anonymos c.* Walt. = *Elytraria virgata* Mchx. Die anderen Arten sind von *Elytraria* übertragen: Tubiflora squamosa OK. (*Verbena sq.* Jacq. 1797 = *Elytraria tridentata* Vahl 1804) und T. acaulis OK. (*Justicia a.* L.f. 1781 = *Elyt. crenata* Vahl 1804). Auf diese 3 Arten sind die 10 Arten von Nees im DC. prod. nebst 3 Arten Oerstedt's von Hemsley, Clarke, BHgp. reducirt worden; vielleicht hat noch T. pachystachya OK. (Oerst.) zu gelten.

123. Myoporaceae.

Eremophila = Bontia.

Myoporum acuminatum R.Br. Tenerifa, cult. Orotava.

† Pholidia = Bondtia L.

[] **Bondtia** L. (Bontia) incl. *Stenochilus* R.Br. prod. 517 mit 2 Arten & incl. *Pholidia* R.Br. l. c. 517 mit 1 Art & incl. *Eremophila* R.Br. l. c. 518 mit 2 Arten und einer unbeschriebenen Art. Die Gattungen der Myoporaceen sind schlecht begrenzt und vielleicht besser alle in eine einzige zusammenzuziehen; es sind als Gattungscharactere fast nur Verschiedenheiten der Corollen verwendet, die aber von Art zu Art ausserordentlich variiren, wenn auch die Extreme sich gar nicht mehr ähneln. Die Arten sind vorzugsweise australisch und Ferd. von Mueller hat diese am meisten behandelt und bekannt gegeben, schliesslich aber die allmählich aufgestellten 13 Gattungen auf 2 Gattungen reducirt, die er im Key to Victorian plants (1888) p. 86 wie folgt unterscheidet: Tube of corolla abbreviated lobes nearly equal für Myopyrum und Tube of corolla elongated lobes very unequal für *Eremophila*. Das „very" unequal trifft aber nicht für alle Arten zu, z. B. nicht für *Er. Delisseri* F.v.M. fragm. V. 189 t. 41, welche vielleicht besser zu Oftia Ad. aus Afrika, die lange Corolle mit fast regelmässig getheiltem Saum hat, zu vereinigen ist. Die von F.v.M. gegebene Diagnose passt aber auf Bondtia L. Auch die von BHgp. II 1124 für Bondtia gegebenen

Charactere: Corollae limbus bilabiatus labio postico erecto, antico revoluto; ovarium biloculare ovulorum paria in quoque loculo 2 superposita passen ebensowohl auf *Eremophila* § *Stenochilus*. Der Unterschied wäre allenfalls der, dass bei Bondtia die Corollenlappen 2 : 3, bei § *Stenochilus* 1 : 4 gegenüberstehen, aber bei den anderen Sectionen von *Eremophila* ist das Verhältniss 2 : 3 vorherrschend (sonst auch 1 : 4 aber nicht so tief 2-lippig) und Bondtia steht also innerhalb dieser Sectionen, indem es tiefer 2-lappige Corolle wie *Stenochilus*, aber in Proportion von 2 : 3 Lappen wie viele andere Arten von *Eremophila* hat. Da nun bei der Vereinigung der 2 resp. 3 Brown'schen Gattungen prioritätswidrig der zuletzt publicirte Name vorgezogen worden ist, also alle die zahlreichen Arten sowieso anders, nämlich *Stenochilus*, benannt werden müssten, so habe ich die Verwandtschaft mit der vorläufig nur westindischen Bondtia näher geprüft und ziehe ich es vor, diese Arten gleich zu Bondtia zu stellen. Bondtia war allerdings bisher nur eine (und zwar die einzige) in Westindien vorkommende Myoporacee, aber dieser geographischen Differenz kann ich keinen so grossen Werth bei dem ausgeprägten isolirten Character der Myoporaceen und der wahrscheinlichen Zusammengehörigkeit aller Arten zu nur einer Gattung beilegen. Bondtia als einzelne Art in Amerika ohne alle Verwandten ist schwerlich dort endemisch und wird auf Jamaica und Trinidad nur als „naturalized" bezeichnet, aber sie ist schon Ende des 17. bez. Anfang des 18. Jahrhunderts Plukenet, Ray, Plumier, Dillenius von Barbadoes, eine der am frühesten und am meisten cultivirten Antillen, bekannt gewesen; ob trotzdem importirt und mit 1 anderen Art gleich?

Die anderen 2 Gattungen Oftia Ad. und Myoporum Forst. „Banks & Sol." dürften über kurz oder lang auch zu Bondtia gezogen werden. Das Beste ist vielleicht, von der Corollenform als äusserst variabel zur Unterscheidung abzusehen und bei Myopyrum die Arten mit uniovulaten Ovarfächern zu lassen. Die Arten sind Bondtia daphnodes L. aus Amerika und folgende aus Australien:

Eremophila microtheca F.v.M. ex Bth. 1870 = *E. Woolsiana* var. *angustifolia* F.v.M. 1861 = Bondtia angustifolia OK.
E. Brownii F.v.M. = *Stenochilus glaber* R.Br. = B. glabra OK.
E. latifolia F.v.M. 1852 = *Sten. serrulatus* A. Cunn. 1847 = B. serrulata OK.

Ferner mit unveränderten Speciesnamen, wobei sich die Autorcitate in ( ) auf *Eremophila*, die in [ ] auf Homonyme mit anderen Gattungsnamen beziehen.

Bondtia adenotricha [(F.v.M.)], alternifolia (R.Br.), Behriana [(F.v.M.)], Berryi (F.v.M.), bignoniaeflora [Bth.] (F.v.M.), Bowmannii (F.v.M.), brevifolia [Bartl.] (F.v.M.), Christophori (F.v.M.), Clarkei (F.v.M.), crassifolia [(F.v.M.)], Dalyana [(F.v.M.)], Delisseri [(F.v.M.)], Dempsteri (F.v.M.), densifolia [(F.v.M.)], denticulata (F.v.M.), divaricata [(F.v.M.)], Drummondii (F.v.M.), Duttonii (F.v.M.), Elderi (F.v.M.), eriocalyx (F.v.M.), exiliflora (F.v.M.), Forrestii (F.v.M.), Fraseri (F.v.M.), Freelingii (F.v.M.), gibbosifolia [(F.v.M.)], Gibsonii [(F.v.M.)], Gilesii (F.v.M.), Goodwinii (F.v.M.), graciliflora (F.v.M.), Hughesii (F.v.M.), imbricata [Bth.] (F.v.M.), Latrobei (F.v.M.), leucophylla (Bth.), longifolia [R.Br.] (F.v.M.), Macdonellii (F.v.M.), Mackinlayi (F.v.M.), maculata [Ker] (F.v.M.), Maitlandii (F.v.M.), Mitchelli (Bth.), Oldfieldii (F.v.M.), oppositifolia (R.Br.), Paisleyi (F.v.M.), Pantonii (F.v.M.), platycalyx (F.v.M.), polyclada [(F.v.M.)], resinosa [(F.v.M.)], rotundifolia (F.v.M.), santalina [(F.v.M.)], scoparia [R.Br.] (F.v.M.), strongylophylla (F.v.M.), Sturtii (R.Br.), subfloccosa (Bth.), Turtonii (F.v.M.), viscida (Endl.), Weldii (F.v.M.), Willsii (F.v.M.), Woolsiana [(F.v.M.)], Youngii (F.v.M.) OK.

124. Selaginaceae.

Globularia salicina Lam. Palma: Baranco Carmen (Canaren).

125. Verbenaceae.

Aegiphila elata Sw. Puerto Cabello.

Amasonia = Taligalea.

Avicennia officinalis L. Inflorescentia dense capitata vel demum oblonga haud dissitiflora haud disticha. Flores in axi foveato amphigeni sessiles. Fructus brevis (1 : 1—$1^1/_4$) obtusa vel acuta. *α* nitida OK. (Jacq. am. t. 112 f. 1). Folia anguste lanceolata (1 : 4—8) rarius obtusiuscula. St. Thomas. Hierzu *A. africana* Beauv. non Schauer.

β lanceolata O.Ktze. Folia late lanceolata (1 : ± 3). Trinidad. Auch in den anderen Erdtheilen innerhalb der heissen Zone nicht selten.

γ ovatifolia O.Ktze. Folia ovata acuta obtusiuscula (1 : ± 2). Cochinchina. Java: Surabaja.

δ spathulata O.Ktze. Folia ovata (1 : ± 2) apice rotundata vel retusa basi attenuata. f. tomentosa OK. (*Avic. tom.* auct. pl. vix L. ex Jacq. l. c. f. 2 foliis „cordato" ovatis). Pubescentia pulerulventa densior subvelutina. Singapur.

δ f. glandulosa O.Ktze. Folia glabra glandulis pellucidis crebris punctiformibus munita. Calyx cum bracteis viscosus. Java: Probolingo.

Herzförmige Blätter habe ich nicht gesehen; es muss da Jacquin, der l. c. von A. tomentosa nur 1 Blatt abbildet, das ganz gewiss nicht zu Avicennia gehört, ein Irrthum passirt sein. Die pulverförmige Behaarung fehlt auch den sogenannten kahlen Formen nicht; nur muss man die Lupe zu Hilfe nehmen, um sie zu erkennen, wenn sie schwächer auftritt. Die Griffelmerkmale, wonach Schauer in DC. 4 Arten unterschied, sind schwankend und von neueren Autoren mit Recht nicht mehr berücksichtigt. S. Kurz beschreibt *Av. tomentosa* auct. auch aus Asien mit langen Griffeln; in Westindien sind offenbar die etwas längeren Griffel vorherrschend. Die Blüthenfarbe ändert ebenso wie die Behaarung von weisslich bis ockergelb; doch ist dies weder unter sich, noch mit gewissen Blattvarietäten correlativ. Ausser dieser Art giebt es nur noch folgende:

A. spicata O.Ktze. n. sp. Inflorescentiae distiche spicatae, novellae longe conicae demum dissitiflorae axi villoso vix foveato. Fructus longus (1 : $1^1/_2$—2) e basi ovodea acuminatus. Singapur. Hierzu *A. officinalis* „S.Kurz" Fl. Burma non L., ferner *A. alba* Miq. p. p. und *A. officinalis* var. *alba* Clarke p. p.; non *Avic. alba* Blume. Weder Blume noch Clarke geben die oben beschriebenen Merkmale an und Miquel hat die 2 scharf und leicht zu unterscheidenden Arten confundirt. Im Kew Herbar fand ich diese Art von Birma (Griffith 6071), Malaya (Maingay 1209), Java (Horsfield 31), Borneo (Beccari 1770). Diese Art ist nur mit lanzettlichen unterseits weisslich schwach behaarten Blättern und entsprechenden schwach behaarten Blüthen bekannt; die Inflorescenzaxis ist aussergewöhnlich behaart, rostfilzig. Ich fand die Art als Baum und Strauch, mit gelblichen bis ockergelben Corollen; die in der Frucht entwickelten Keimblätter sind dunkelgrün mit braunbehaarter hypocotyler Axe.

Bouchea marrubiifolia Schauer [Fenzl]. Aden.

B. prismatica OK. (*Verbena pr.* L. = *B. Ehrenbergii* Cham.) La Guayra — Caracas. Dass *Verbena prismatica* L. hierher gehört, ist zweifellos, aber das Citat dazu bei Linné „Sloane" ist ein Versehen, indem Linné Figur 1 und 2 der Tafel 107 verwechselte. Fig. 2 stellt Salvia occidentalis Sw. dar.

Callicarpa acuminata HBK. (1817 non Roxb. 1820) Costarica.

C. arborea Roxb. Sikkim 1400—2000 m.

C. longifolia Lam. (1783) v. **floccosa** Schauer. Java; Japan.

v. pubinervis O.Ktze. (*subglabrata* Schauer p. p.) Folia subtus in nervis pubescentia ceterum glabra, sed glandulis punctiformibus munita. Java, verbreitet. Der Beschreibung nach gehört auch var. *lanceolaria* Clarke hierher, aber lanceolaria Roxb. wird leaves very hoary underneath beschrieben. Unter var. *subglabrata* verstand Schauer noch var. japonica OK. (Thbg. 1784), foliis glaberrimis.

C. macrophylla Vahl. Anam: Turong.

var. incana Roxb. Folia angustiora (1 : 3—5). Bengalen, Sikkim.

C. Roxburghii Wall. (*C. tomentosa* W. non L.) Hongkong.

C. rubella Lindl. Java: Wilis 1200 m.

C. tomentosa Murr. „L." 1774 (*Tomex t.* L. 1753 = *C. lanata* L. 1771). Westghats 700 m.

Camara L. (1735) syst. I 4. Cl. 1. Ord. c. syn. „Plum." und *Morobatindum* Vaill. = *Camaratinga* Sieg. 1736 „Piso" = *Lantana* L. 1737 cum syn. *Camara* Plum., *Myrabolindum* Vaill. etc. Später schrieb er das Vaillantsche Synonym *Myrobatindum.* Linné stellte also willkürlich 1737 einen neuen Namen für den 1735 aufgenommenen auf; der von 1737 könnte auch wegen des Siegesbeck'schen Synonymes nicht gelten.

Camara aculeata OK. (*Lantana Camara* L. & *L. aculeata* L. 1753). α subinermis O.Ktze. Aculei deficientes vel pauci parvi, 1—3 ad internodia; f. 1 nivea OK. (Vent). Flores omnes albi demum exteriores coerulescentes. Costarica: Turrialva.

α f. 2 mutabilis Hk. Bot. Mag. t. 3119. Flores novelli albi interiores flavi, demum exteriores lilacini. Beutenzorg subspontan. Die äusseren Blüthen der Kopfdolden sind anfangs weiss, was aus t. 3119 nicht zu ersehen ist; sie gehen von weiss in gelblich, dann in rosa, schliesslich in lila über; dieser Farbenwechsel geschieht, wie auch bei den folgenden Blüthenvarietäten, meist innerhalb 30 Stunden. Schauer in DC. prod. hat die Arten der ersten Gruppe nach der Blüthenfarbe, die getrocknet gar nicht mehr zu erkennen ist und von den Autoren oft mangelhaft beschrieben ist, ungeschickt und unrichtig geordnet, wobei er noch auf die Länge der Bracteen zu den Blüthenstielen Werth legt. Aber abgesehen davon, dass die inneren Bracteen niemals die Blüthen überragen (wie bei L. trifolia z. B. stets), so ist dies bei L. Camara eine recht veränderliche Eigenschaft.

α f. 3. mista OK. (L. 1768). Flores exteriores flavidi demum lutei crocei miniati vel lateritii; flores interiores flavi demum aurantiaci. Portorico, Trinidad.

α 4. crocea OK. (Jacq.) Flores omnes sulfurei vel lutei demum crocei. Portorico.

α f. 5. sanguinea OK. (Med.) Flores omnes crocei demum rubri coccinei. Portorico.

α f. 6. varia O.Ktze. Flores exteriores sulfurei demum purpurei et violacei; Flores interiores lutei demum aurantiaci. Java: Beutenzorg.

β normalis OK. Aculei numerosi plerumque majores.

β f. 1. nivea OK. Portorico. Java.

β f. 2. mutabilis Hk. Hongkong.

β f. 3. mista OK. Hongkong.

β f. 5. sanguinea OK. Beutenzorg.

In Asien ist die Pflanze nur eingebürgert, aber sie hat sich auf Java (vergl.

mein Reisewerk: Um die Erde) massenhaft eingebürgert; die Blüthenvarietäten sind anscheinend dort, wenigstens theilweise und stellenweise, spontan entstanden. Die ungleiche Variabilität des Farbenwechsels der inneren und äusseren Blüthen innerhalb der Anthesis (Blüthezeit jeder Inflorescenz) ist eine für Camara aculeata specifische Eigenschaft, die sich derart bei den folgenden Arten nicht findet; die anderen Arten variiren wohl auch in der Farbe, aber nur manchmal und individuell und uniform und zeigen niemals einen complicirten Farbenwechsel in der Anthesis. Es ist daher ein falscher Schluss, den Schauer zog, dass die Farben bei allen Arten specifisch verwerthbar seien, weil sie bei gewissen Arten constant sind.

C. involucrata OK. (*Lantana i.* L. 1756 = *L. odorata* L. 1768). St. Thomas. Die *L. odorata* hat die breiten äusseren Bracteen etwas zugespitzt, aber der Unterschied ist gering und auf einem meiner Exemplare finden sich beide Formen auf demselben Stengel.

C. trifolia OK. (*Lantana t.* L.) α normalis. Pili caulis patentes. Folia subtus cano pubescentia. Bracteae acuminatae apice saepius filiformes. Corolla sordide coerulea lilacina haud versicolor. Java: Beutenzorg. Die Pflanze ist ☉—♄.

β indica OK. (Roxb.) Pili subadpressi. Folia cano pubescentia. Bracteae acuminatae vel apice subulatae. Corolla lilacina. Caracas.

β f. rosea O.Ktze. Corolla rosea. Portorico: Guayama.

γ grandifolia OK. Pili adpressi. Folia duplo majora viridia in nervis subpilosa. Corolla sordide coerulea. Costarica: Port Lemon. Die Blätter stehen zu 2—4; die Behaarung ob abstehend oder anliegend, bietet keinen durchgreifenden Unterschied.

Die anderen Arten sind (ohne Revision, aber excl. § Camara §§ 1 Schauer in DC. prod., welche wohl nur C. aculeata enthält) auf Camara übertragen, wobei die Autorcitate in () sich auf *Lantana* beziehen.

Camara alba (Mill.), brasiliensis (Link), canescens (HBK.), chamaedrifolia (Cham.), Kisi (Rich.), lucida (Schauer), Lunduana (Schauer), macrophylla (Schauer), macropoda (Torrey), Maximiliani (Schauer), microcephala (Rich.), mollis (Grah.), Petitiana (Rich.), Pohliana (Schauer), procurrens (Schauer), purpurea (BHgp. = *Lippia p.* Jacq.), Radula (Sw.), rugulosa (HBK.), salicifolia (HBK.), salviaefolia (Jacq.), Salzmannii (Schauer), Sellowiana (Lk.&Otto), spicata (BHgp. = *Tamanopsis sp.* Gris.), Spiraeastrum (Mart.&Gal.), stricta (Sw.), ? tiliaefolia (Cham.), undulata (Schrank), velutina (Mart.&Gal.), viburnodes (Vahl), viscosa (Pohl) OK. und *Lippia Chamissonis* Dietr. = *Riedelia lippiodes* Cham. = *Lantana* BHgp. = Camara lippiodes OK.

Citharexylon caudatum L. Colon.

C. cinereum L. St. Thomas.

C. villosum Jacq. var. integerrimum O.Ktze. Costarica. Diese Art, wozu auch *C. pentandrum* Vent. gehören dürfte, ist durch die kurz behaarte Inflorescenz mit subsessilen Blüthen, trichterigen kurzgezähnten Kelchen, sehr kurzen Corollen, deren Röhre den Kelch kaum überragt, schwach behaarte lanzettliche (1 : $2^1/_2$—5) nicht lederige Blätter ausgezeichnet; die Blätter ändern etwas gezähnt bis ganzrandig. Diese Art findet sich auch in Venezuela und Mexico. Dagegen ist *C. villosum* aus Florida im Kew herb. Curtis 1969 = C. cinereum L., welches ledrige, stark netzaderige kahle Blätter, hervorragende längere Corollenröhre zeigt. — Die Schauer'sche Eintheilung der Arten in solche mit racemis nutantibus und racemis erectis ist werthlos.

Clerodendron L. (1737) g. pl. 517 (1753: 1 Art) incl. *Ovieda* L. (1737 g. pl. 170 genus erroneum ob stamina 5 false descripta erronee positum!) incl. *Volkameria* L. 1737 non 1735* (1753: 2 Arten) & *Ligustroides* L. „Houst." hort. Cliff. 480 (1738) & *Siphonanthemum* Amman 1741 act. ac. petr. „ad annum 1736" p. 213—215 = *Siphonantha* L. 1742. *Volkameria* würde zunächst zu gelten haben, wenn die bisherige Annahme richtig wäre, dass Volkameria L. 1735 = L. 1737 wäre; aber der Name von 1735 gilt für *Sesamum* L. 1737! Dann würde *Siphonanthemum* Amm. „1736" gelten, wenn dieser Name wirklich 1736 publicirt worden wäre; das ist aber nicht der Fall, denn diese Publicationen der Petersburger Academie erschienen bis 9 Jahre später (z. B. „1738" erst 1747) als nachdem sie der Academie überreicht worden waren; vol VIII ad annum 1736 trägt als Publicationsdatum auf dem Titel unten das Datum 1741 und Amman erwähnt in seinen Briefen an Linné bis 1740 diese in der Mitte des vol VIII stehende Publication noch nicht, während er sonst an Linné doch alles derartige mittheilte; vergl. Smith Correspondence of Linnaeus II 191—203. Es kommen nun noch Clerodendron und *Ovieda* in Concurrenz: *Ovieda* ist zwar bereits auf Seite 170 in der 5. Classe veröffentlicht und würde zu gelten haben, wenn die günstigere Stellung nicht eben bloss durch den Fehler „5 Stamina" herbeigeführt und so *Ovieda* nur von dem didynamen Clerodendron entfernt worden wäre. Mithin bleibt Clerodendron bestehen. *Ligustrodes* L. 1738 angeblich 1737 publicirt ist dem Synonym nach Cl. aculeatum Gris. (L.)

Cl. aculeatum Gris. (*Volkameria a.* L.) var. grandifolium O.Ktze. Folia 2—4 cm longa 1—3 cm lata. St. Thomas.

var. parvifolium O.Ktze. Folia $^1/_2$ — $1^1/_2$ cm longa $\pm$ $^1/_4$ cm lata. St. Thomas.

Cl. Blumeanum Schauer. Java: Beutenzorg.

Cl. disparifolium Bl. Singapur.

Cl. fragrans Vent. (1804 = *Volkameria japonica* Jacq. 1798 non Thbg. 1784) var. **pleniflorum** Schauer. Cult. und verw. Portorico, Singapur.

Cl. glandulosum Colebr. (in Wall. Cat. 1828 und Ldl. 1844 = *Cl. Colebrookianum* Walp. 1844—48) Singapur; Sikkim.

Cl. Godefroyi O.Ktze. n. sp. Suffrutex erectus puberulus. Caules erecti teretes, novelli subquadrangulati. Folia opposita membranacea obovata acuta basi $\pm$ obtusa integerrima 5—8 cm longa molliter pubescentia petiolo brevi 1—2 cm longo. Folia inflorescentiis multo minora breviora. Inflorescentiae terminales vel partim subterminales 3—2-dichotome paniculatae multiflorae latae glanduloso pubescentes ramis ultimis racemosis, bracteis subulatis 4—8 mm longis, pedicellis brevissimis 1—5 mm vel inferioribus — 1 cm longis. Calyx turbinatus profunde 5-fidus segmentis lanceatis, $\pm$ $^1/_2$ cm magnus herbaceus viridis. Corolla glabra 2—3 cm longa e basi tenuissime tubulosa paullum ampliata subrecta limbo aestivatione globoso demum 5-fido segmentis subaequalibus oblongis obtusis $\pm$ 8 mm longis lobis 2 reflexis lobis 3 labiiformiter consociatis. Ovarium subglobosum integrum imperfecte 4-locularis loculis uniovulatis. Stylus cum staminibus 4 longissime (2—3 cm longe) exsertus. Stigma acutum bifidum. Filamenta taeniata. Antherae magnae oblongae. Fructus ignotus. Cochinchina, wo diese Art auch M. Godefroy im September 1875 sammelte (Herbarium Kew). Sie ähnelt einerseits Cl. multiflorum, aber die Blätter sind nicht oval rhombisch auf fast gleichlangen Stielen, auch nicht gekerbt gezähnt, die Kelche sind nicht kahl, aufgeblasen und etwa nur halbsogross, die Bracteen viel schmäler fast fädlich, die Inflorescenzzweige doppelt länger. Andererseits ist Cl. Sieboldii OK. = *Cl. divaricatum* S.&Z. nec Jack zu vergleichen, aber ebenfalls durch

die ganzrandigen obovaten, ausserdem nicht lang zugespitzten und nicht kahlen Blätter verschieden; ferner hat Cl. Sieboldii nur kurz gezähnte (nicht $^2/_3$ getheilte Kelche, z. Th. — 3 cm lange Blüthenstiele etc.

Cl. indicum OK. (*Siphonanthus indica* L. 1753 = *Ovieda mitis* L. 1762 = *Cler. Siphonanthus* R.Br. = *Ovieda verticillata* Roxb.) Maulmein. Sikkim. Die weissen Corollen stechen von den braunen, lang vorstehenden Staubfäden mit schwarzen Staubbeuteln auffallend ab.

Cl. inerme Gaertn. 1788, R.Br. 1811 (*Volkameria i.* L.) α ovalifolium OK. (= α *genuina* S.Kurz 1877 = *Ovieda ovalifolia* Juss. 1806 in Ann. mus. VIII 76 aus Pondicherry; von Schauer in DC. prod. vergessen; = *Cl. ovatum* Poir. 1816) Folia obtusa. Hongkong. Die Früchte sind meist kreiselförmig, wie sie auch Jussieu beschreibt; sie ändern aber (bei α—γ) selten auch fast kugelig (= f. subglobosa OKtze.) und länger (1:2—$2^1/_2$) fast keulenförmig = f. corynecarpa O.Ktze.; ausserdem beschreibt noch Clarke eine v. macrocarpa mit 2—3 × grösseren Früchten. *Ovieda ovalifolia* Juss. = *Cl. ovatum* Poir. ward von Steudel irrig mit dem australischen *Clerodendron ovatum* R.Br. = Cl. medium* R.Br. prod. 510 em. incl. *Cl. attenuatum, floribundum, ovatum, coriaceum* R.Br. l. c. 511) identificirt; Schauer in DC. prod. XI citirt hierzu *Volkameria inermis* L. fl. zeyl. p. 231, was Clarke in fl. brit. India copirt; beide haben übersehen, dass Linné in der fl. zeyl. noch gar keine Speciesnamen hatte, auch steht Volkameria fl. zeyl. nicht p. 231, sondern unter Nr. 231.

β latifolium O.Ktze. Folia ovata acuta (1:±2) Java: Batavia.

γ **neriifolium** S.Kurz (Wall.) Folia lanceolata (1:±3) Anam: Turong.

Cl. multiflorum Burm. (1768 fl. ind. t. 45, Fig. 1, von Linné irrig zu Cl. paniculatum gezogen; = *Cler. phlomoides* L. f. 1781) Delhi.

Cl. paniculatum L. Turong.

Cl. serratum L. Java verbreitet; Terrai.

Cl. subpandurifolium O.Ktze. n. sp. Frutex — 2 m altus glaberrimus ramis adultis teretibus novellis obtusangulis. Folia opposita subcoriacea prominule reticulata obovata (1:±2) apice obtusa vel subito acutata rarius (novelli) acuminata, basi ± obtusa media parte subconstricta, integerrima — 12 cm longa petiolo 1—$2^1/_2$ cm longo. Inflorescentiae terminales et in axillis summis thyrsodeo paniculatae — 15 cm longae saepius pendulae ramis pluribus trifloris. Bracteae lineari lanceolatae $^1/_4$—1 cm longae. Pedicelli 1—$1^1/_2$ cm longi. Calyx inflatus scariosus purpureus — $1^1/_4$ cm longus basi obtusus 5-sectus segmentis ovatis acuminatis. Corolla viridis tubo tenui calycem vix superante $1^1/_4$—$1^3/_4$ cm longo limbo 5-secta segmentis obovato spathulatis — 1 cm longis subaequalibus. Stamina 4 ± 1 cm exserta. Filamenta filiformia. Stigma acutum bifidum. Ovarium ut in genere. Fructus ignotus. Anam: Turong. Ist dem Cl. fortunatum L. = *Cl. lividum* Lindley verwandt, welches aber lanzettliche Blätter von zarterer Consistenz ohne hervorstehendes Adernetz und nur laterale, kurze, fast cymose Inflorescenzen hat.

Cl. villosum Bl. An Cl. infortunati var. ? Singapur. Java.

Cornutia pyramidata L. α normalis. Folia lata (1:$1^1/_2$—$2^1/_2$) acuta integerrima supra pubescentia subtus incana subtomentosa. Panama: Matachin.

β dentata O.Ktze. Folia dentata cet. ut α. Costarica 1300 m.

Die von Schauer in DC. prod. aufgeführten 6 Arten lassen sich nicht aufrecht erhalten. Ausser der seltenen var. dentata kann ich nur noch var. punctata OK. (W.) als forma subglabra und var. longifolia OK. (Spr.) als forma angustifolia (1:3—4) unterscheiden.

Duranta repens L. var. Mutisii & acuminata O.Ktze. & **vestita** Schauer. Costarica: Turrialva.

var. multidentata & acuta & glabrifolia O.Ktze. Bengalen cult.

Hierzu D. repens und *erecta* L. 1753, angeblich als spinosa und inermis verschieden; ferner *Ellisia acuta* L. 1758, *Duranta Plumieri* und *D. Ellisia* Jacq. 1763 angeblich durch gedrehte und gerade Fruchtkelchzipfel verschieden. Diese Eigenschaften genügen nicht zur Unterscheidung, weil öfters auf 1 Pflanze variabel. Auch der von Schauer in Gegensatz zu L. f. für *D. Mutisii* hervorgehobene Unterschied der etwas ledrigen Blätter ist unbeständig, bez. gering. Man kann unterscheiden:

α multidentata O.Ktze. Folia omnia multidentata.
β paucidentata O.Ktze. Folia dentibus paucis minutis partim integerrima.
γ Mutisii OK. (L.f.) Folia omnia integerrima.
1. acuta OK. (L.) Folia brevia (1:1—$1^1/_2$) acuta.
2. obtusifolia OK. (HBK.) Forma obtusifolia (1:1—2).
3. acuminata O.Ktze. Folia acuminata (1:2—3).
a) glabrifolia O.Ktze. Folia glabra.
b) vestita Schauer. Folia subtus pubescentia.

Der Formenreichthum innerhalb der angegebenen Grenzen ist so reich, dass sich keine besonderen Arten aufrecht erhalten lassen; die extremen Combinationen sehen allerdings recht ungleich aus.

Gmelina Finslaysoniana Wall. (1832 = *G. Hystrix* S.Kurz 1870 „Schult.") var. silvestris O.Ktze. Folia duplo minora vix pollicaria parte superiore obtusangula; f. colorata O.Ktze. Bracteae brunneae. Cap St. James. f. viridibracteata O.Ktze. Bracteae virides. Cap St. James. — Die var. Hystrix OK. hat $1^1/_2$—3 Zoll lange, oval lanzettliche, nicht stumpfeckig angedeutet gelappte Blätter und ist bis jetzt vorzugsweise nur aus Gärten bekannt.

G. villosa Roxb. Java: Preanger.

Gumira Rumpf (1743) III 209 t. 134 = *Cornutioides* L. 1747 = *Premna* L. 1771. Es giebt also zwei ältere Namen für *Premna*: Gumira für *Premna integrifolia* L. = Gumira integrifolia* Hassk. und *Cornutioides* für *Premna serratifolia* von Linné 1771 selbst citirt; beide werden jetzt vereinigt. Gumira ist nur für diese Gattung von den verschiedensten Autoren (cfr. Hasskarl, Schlüssel zu Rumpf p. 68) identificirt worden; Hasskarl benutzte den Namen für eine von *Premna* abgezweigte Gattung, die aber nicht anerkannt ward. Die Autornamen in () beziehen sich bei den Arten dieser Gattung, soweit nichts anderes bemerkt ist, auf *Premna*. Ich sammelte:

Gumira cordifolia OK. (Roxb.) Anam: Turong. An var. sequ.?

G. integrifolia Hassk. (L. em.) Java. Sikkim, Terrai. Hierzu nach K. Schumann, Flora Kaiser Wilhelm Land 119: *P. Timoriana* Dcne., *sambucina* Wall., *obtusifolia* R.Br., *Gaudichaudii* Schauer.

Die anderen Arten sind Gumira foetida* Hassk. (Reinw.), parasitica* Hassk. (Bl.); ferner von *Premna* zu übertragen: Gumira abbreviata (Miq.), acuminata (R.Br.), adenosticta (Schauer), amplectens (Wall.), attenuata (R.Br.), barbata (Wall.), bengalensis (Clarke), bracteata (Wall.), cardiophylla (Schauer), ceramensis (Miq.), coriacea (Clarke), corymbosa (Roth & Wendl.), Cumingiana (Schauer), cyclophylla (Miq.), Dallachyana (Bth.), divaricata (Wall.), esculenta (Roxb.), ferruginea (Rich.), flavescens (Ham.), grossa (Wall.), herbacea (Roxb.), hispida (Bth.), japonica (Miq.), integerrima (Wight), interrupta (Wall.), khasiana (Clarke), laevi-

gata (Miq.), leucostoma (Miq.), limbata (Bth.), longifolia (Roxb.), lucidula (Miq.), macrophylla (Wall.), Marianarum (Schauer), micrantha (Schauer), microphylla (Turcz.), milleflora (Clarke), nauseosa (Blanco), nitida (K. Schumann), oblongata (Miq.), odorata (Blanco), opulifolia (Miq.), philippinensis (Turcz.), pinguis (Clarke), procumbens (Moon), pubescens (Bl.), punctulata (Clarke), punduana (Wall.), purpurascens (Thw.), pyramidata (Wall.), quadrifolia (Schum. & Thon.), racemosa (Wall.), resinosa [Hochst.] (Schauer), scandens (Roxb.), senensis (Kl.), taitensis (Schauer), thyrsodea (Wight), Thwaitesii (Clarke), trichostoma (Miq.), truncata (Turcz.), vestita (Schauer), viburnodes (Rich. non al.), villosa (Clarke), Wightiana (Schauer) OK. und *Pr. latifolia* Roxb. fl. ind. III 1832 (hort. beng. 1814 n. n.!) = *Pr. mollissima* Roth 1821 = Gumira mollissima OK.

Holmskjöldia sanguinea Retz. Bengalen.

Jatus Rumpf (1743) III 34 t. 18 = *Theka* Ad. 1763 = *Tektona* L.f. 1781 c. syn. *Theka* Rheede. Rumpf's Pflanze ist gar nicht zweifelhaft und von allen Autoren mit *Tectona grandis* L.f. = *Theca grandis* Lam. identificirt worden. Der Name *Tektona* oder *Tectona*, wie er jetzt geschrieben wird, müsste übrigens auch wegen *Theka* Ad. fallen. Aus *Theka*, ein malabarischer Name, den Rheede aufnahm, ist das englische Wort Teak entstanden, unter welchem Namen das für den Schiffbau etc. wichtige Holz vorzugsweise in Europa bekannt ist, während Djati = Jati, welches Rumpf benutzte und citirt, noch heute auf Java der unter Holländern und Eingeborenen allgemein übliche Name dafür ist, wie ich das schon in meinem Buche, Um die Erde, mittheilte.

Jatus grandis OK. (L.f.) Java, meist cultivirt. Dekkan wild.

Die anderen 2 Arten sind: Jatus Hamiltonianus OK. (Wall.) und Jatus philippinensis OK. (BHgp.).

Lantana = Camara.

Leptostachya Mitch. 1748 = *Phryma* L. 1751. Linné basirt bloss auf Mitchell betr. dieser Gattung, veränderte aber dessen Namen willkürlich.

L. carolinensis OK. (*Phryma Leptostachya* L.) U. St.: Cincinnati.

Lippia betulifolia HBK. Trinidad.

L. dulcis Trev. Costarica: Cartago.

L. nodiflora Mchx. (L.) *α* normalis. Folia inconspicue nervosa (1:—$1^1/_2$ cm) lata spathulata ± obtusa strigosa. Pedunculi longissimi 2—6 cm longi. Anam: Turong. Java. Hierzu f. canescens (HBK.) als Verkümmerungsform mit kürzeren Internodien und kleineren Blättern.

f. brevipes Planchon msc. in herb. Kew. Pedunculi breves $^1/_2$—1 cm longi. Java: Samarang. Bombay.

f. sericea O.Ktze. Tota planta albo sericea & f. brevipes Pl. Trinidad.

β acutifolia O.Ktze. Folia late lanceolata omnia acuta (1 : $2^1/_2$—3) cet. ut. *α*. U.St.: Cincinnati.

γ lanceolata OK. (Mchx.) Folia angusta (1 : 8—12) lineari lanceolata vel spathulata obtusa. Panama. Hierzu auch *L. cuneifolia* Steud. aus den dürren Gegenden von Arizona, die ausgeprägt ♃ ist und kaum an den Internodien wurzelt; aber das kommt bei L. nodiflora, die ☉—♃ ist, auch anderwärts vor, wenn sie an trockenen Orten wächst. Der Name cuneifolia wäre passender als lanceolata, hat aber nicht die Priorität.

δ reptans OK. (HBK.) Folia prominule nervosa. Caracas. Der Unterschied zwischen *α* und *δ* bezüglich der deutlicheren Blattnerven ist durch Ueber-

gänge oft verwischt. Der andere Unterschied, den Schauer und nach ihm Grisebach missverstanden für die Kelche angiebt, ist nicht richtig. Die Kelche sind 2spaltig, auf einer Seite meist etwas mehr als auf der anderen gespalten; zur Fruchtzeit trennen sich die Hälften fast völlig; jede Hälfte ist seitlich etwas zusammengedrückt, fast kahnförmig, etwas scarios mit grünem, meist behaarten Rückenkiel versehen und an der Spitze unregelmässig gezähnelt mit 1—6 Zähnchen. „emarginate" für *L. cuneifolia* ist unrichtig. — *δ* reptans OK. ist nicht mit f. repens Schauer zu verwechseln; letzteres ist eine Form mit nicht spitzen oder zugespitzten, sondern ± stumpfen Bracteen, deren Spitzchen, wenn es nicht fehlt, wie aufgesetzt erscheint; doch ist diese Eigenschaft innerhalb der Aehrchen oft variabel, da die untersten Bracteen meist anders als die oberen im Aehrchen sind.

Phryma = Leptostachya.

Premna = Gumira.

Priva lappulacea Pers. (L.) St. Thomas. Portorico.
P. mexicana Pers. (L.) (*P. hispida* Juss.) Costarica.

Sphenodesma pentandra Jack. Cochinchina.

Stachytarpheta = Valerianodes.

Taligalea Aubl. 1775 = *Amasonia* L.f. 1781.

T. campestris Aubl. (*Amasonia erecta* L.f.) Trinidad. — Aublet beschreibt die Beere mit 2 Steinen, BHgp. mit 4; es abortiren von den 4 meist einige; ich fand 1—3 ausgebildet. Schauer und nach ihm BHgp. geben *Amasonia* unrichtig den Vorzug vor Taligalea Aubl. Zu T. campestris *Aubl. gehört auch *A. punicea* Vahl. Die anderen Arten sind von *Amasonia* übertragen: Taligalea calycina (Hk.f. bot. mag. 6915), angustifolia (Mart.&Schauer), hirta (Bth. incl. *A. lasiocaulis* Mart.&Schauer), velutina (Schauer) OK.

Tectona = Jatus.

Valerianodes Med. „Boerh." (1789) phil. bot. I 177 = *Abena* Neck. 1790 = *Stachytarpheta* Vahl 1805. Medicus trennte *Verbena jamaicensis* L., zu welcher Linné selbst Valerianoides Boerhave citirt, und welche = *Stachytarpheta jamaicensis* ist, wieder als besonderes Genus ab. Der Vahl'sche Name muss also zu den Synonymen fallen und wäre auch wegen *Abena* Neck. zu beseitigen. Die Gattung wurde zwar ausserdem schon von Adanson (1762), der den Vaillant'schen Namen *Sherardia* aufnahm und von Moench später (1802) als *Vermicularia* unterschieden, aber *Sherardia* Ad. gilt wegen Sherardia L. 1735 nicht und *Vermicularia* Moench hat in Vermicularia Tode 1790 ein älteres giltiges Homonym. *Stachytarpha* Lk., welche Schreibweise Schauer in DC. prod. anwendete, war eine unzulässige Verkürzung des Wortes.

V. jamaicense Med. (*Verbena j.* L. 1753) *α* Sloaneanum OK. Folia subrotunda (1 : 1 — $1^1/_4$) obtusa vel acuta basi subito in petiolum attenuata. f. glabrum O.Ktze. Batavia.

β indicum OK. (L. 1759) Folia oblonga (1 : ± 2) obtusa vel acuta basi in petiolum sensim attenuata. Von Clarke richtig mit jamaicense vereinigt, doch hat letzterer Name die Priorität. Der Unterschied bezüglich der dicken bez. dünnen Aehren, also § Lepturae und § Pachyurae Schauer in DC. ist nicht aufrecht zu erhalten, da dies in erster Reihe Jugend- und Alterszustände, z. Th. Produkte mageren oder fetten Bodens sind; auf diese Weise unterscheidet Schauer ungerechtfertigt *St. dichotoma* Vahl von *St. indica* L., die nach Vahl enum. I allenfalls durch kahle und behaarte Stengel nur verschieden sind. — Der Unterschied 2- bez. 4-zähniger Kelch (cfr. Grisebach fl. Westind.) ist un-

richtig und jamaicense hat, wie auch Clarke dies nur angiebt, stets 4 Kelchzähne, aber die Kelchzähne sind ± unregelmässig und öfters paarweise etwas verwachsen. Die Blattserratur besteht bei α und β bald aus mehr spitzen, bald aus mehr stumpfen Zähnen.

f. glabrum O.Ktze. Portorico. Trinidad.

f. strigosum O.Ktze. St. Thomas. Trinidad.

γ spathulatum O.Ktze. Folia angustiora (1 : 3—5) obtusa basi sensim longe attenuata; f. glabrum O.Ktze. Costarica: Port Lemon. Java: Tjibungur.

δ angustifolium OK. (Vahl = *St. elatior* Schrad.). Folia anguste lanceolata (1 : 6—8) utrinque attenuata. (Unter diesen Namen liegen in Kew auch γ und ε); hierzu ferner *St. lythrophylla* Schauer als hirsute Form, sowie auch Jacquin's *Verbena indica.*

ε linearifolium OK. Folia lineari lanceolata (1 : 10—20). δ und ε habe ich nicht gesammelt.

Alle Formen ändern dunkel bis hellblau, selten weiss, ferner

f. glabrum O.Ktze. Tota planta glabra vel folia subtus glabriuscula vel caulis ad nodos interdum ciliatus.

f. strigosum O.Ktze. (Vahl) Tota planta ± pilosa — hirsuta. — Hierher gehören unter γ noch *St. Schottiana* Schauer, *Hildebrandtii* Vatke.

V. mutabilis OK. (Jacq.). La Guayra — Caracas. Die anderen von mir gesehenen aber nicht weiter geprüften Arten sind auf Valerianodes übertragen, wobei sich, falls nichts anderes notirt ist, die Autorcitate in () auf *Stachytarpheta* = *Stachytarpha* beziehen:

Valerianodes acuminatum (DC.), albiflorum (DC.), bicolor (Bot. Mag. 5538), canescens (HBK.), commutatum (Schauer), cayennense (Vahl), crassifolium (Schauer), gesnerodes (Cham.), glabrum (Cham.), integrifolium (*Melasanthus integrifolius* Pohl t. 64 & *M. glaucus* Pohl t. 65 = *Stach. glauca* Schauer), longispicatum (*Melasanthus l.* Pohl = *Stach. Chamissonis* Steud.), orubicum (*Verbena o.* L. = *Stach. bracteosa* Turcz.), pachystachyum (Mart.), quadrangulum (Nees & Mart.), reticulatum (Mart.), rhombodale (*Melasanthus rh.* Pohl), sanguineum (Mart.), scaberrimum (Cham.), speciosum (Schauer), villosum (*Melasanthus v.* Pohl) OK.

Verbena Aubletia Jacq. 1772, Retz 1773, L.f. 1781. U. St.: Cairo, Miss.

V. bonariensis L. var. **venosa** Gill. & Hk. Madeira: Funchal vereinzelt, aber wie wild.

V. bracteosa Mchx. U. St.: Cincinnati.

V. caracasana HBK. (II 275 = *V. litoralis* HBK. II 276). La Guayra — Caracas. Costarica. Die unteren Blätter sind stumpf und breiter, die oberen schmal lanzettlich.

V. hastata L. (*V. paniculata* Lam.). U. St.: Alleghany.

V. officinalis L. Gran Canaria.

V. stricta Vent. U. St.: St. Louis.

V. urticifolia L. U. St.: Hoboken.

Vitex Agnus-castus L. β **trifolia** S.Kurz. Bengalen.

γ Negundo OK. Birma.

δ negundodes O.Ktze. f. albiflora O.Ktze. Dekkan.

ε javanica O.Ktze. Java: Plabuan.

ζ subtrisecta O.Ktze. Java: Wilis.

η ovata OK. Anam: Turong. — Ich unterscheide:

Foliola 5—7 media subsessilia vel petiolulata . . . α typica O.Ktze.

Foliola 3—5 in eadem stirpe.
Foliola omnia sessilia (1 : 1½—4) . . . (L.) β trifolia S.Kurz.
Foliola media 1—3 petiolulata
Foliola 1 : 2½—4 . . . . . (L.) γ Negundo OK.
Foliola 1 : 5—8 . . . . . δ negundodes O.Ktze.
Foliola 1 : 1—2 . . . . . ε javanica O.Ktze.
Foliola 1—3
Folia plurima ternata (Foliola 1 : ± 2) . . . ζ subtrisecta O.Ktze.
Folia plurima vel omnia simplicia (1 : 1—1½) (*V. trifolia* var. *unifoliata* Schauer; sp. Thbg.) . . . . . η ovata OK.

Schauer, Bth. etc. ziehen mit Recht die ostasiatische *V. ovata* Thbg. zu trifolia, ebenso S.Kurz diese zur mediterranen V. Agnus-castus (= α typica); Kurz lässt noch *V. Negundo*, die Clarke richtig als hardly distinguishable von *V. trifolia* bezeichnet, nur durch die gestielten Mittelblättchen abgesondert, aber das ändert bei α typica ebenfalls. Ich sammelte 2 weitere Mittelformen. Sonstige Unterschiede existiren nicht.

V. pubescens Vahl α lilacina O.Ktze. Corolla unicolor lilacina. Singapur. Java.

β bicolor O.Ktze. Corolla ochroleuca viridula albida labio majore coeruleo. Java.

126. Labiatae.

Achyrospermum densiflorum Bl. Java: Megamendon, Malawar.

Acrocephalus indicus OK. (*Prunella i.* Burm. 1768 = *A. capitatus* Bth.). Terrai. Bth. citirt hierzu *Ocimum capitellatum* L. Mantiss. 276; es muss aber heissen: *Oc. cap.* L.f. suppl. p. 276 (1781).

Agastache Gronov. „Clayt." (1762) virg. p. 88 = *Lophanthus* Ad. 1763, Bth. 1834. Aus der Beschreibung l. c. von Gronovius geht hervor, dass damit die Art, die später *Lophanthus scrophulariaefolius* Bth. (W.) benannt wurde, gemeint ist; Clayton bez. Gronovius hatten sie von der vorher genannten Art: *Hyssopus caule acuto quadrangulo* = *Lophanthus nepetodes* Bth. getrennt und einige Unterschiede hervorgehoben, namentlich flore dilute carneo calycibus rubris. Durch gefärbte Kelche, die nicht bloss weiss, wie Gray angiebt, sondern noch an getrockneten Exemplaren deutlich röthlich sind, und ± rothe nicht gelbliche Corollen unterscheidet sich eben diese zweite atlantisch-amerikanische Art insbesondere von *Loph. nepetodes.* Gray giebt die Corolle dull purplish an, Willdenow rubicunda und nach seinen Citaten: flore purpurascente und floribus incarnatis. Uebrigens citirt Asa Gray in Synopt. Flora Agastache Gron., die Bentham und BHgp. entgangen ist. Nur hat Agastache als älter anstatt *Lophanthus* zu gelten.

A. nepetodes OK. (*Hyssopus* L.; *Lophanthus* Bth.). U.St.: Cincinnati.

Die übrigen Arten der Gattung sind: Agastache Foeniculum (*Stachys F.* Pursch 1814 = *Hyss. anisatus* Nutt. 1818 = *Loph. an.* Bth.), Lophanthus (*Hyssopus Loph.* L. = *Loph. chinensis* Bth.), rugosa (*Loph.* Fisch. & Mey), scrophulariaefolia (*Hyss. scr.* W. = *Loph. scr.* Bth.), tomentosa (*Loph. t.* Regel Pl. Fedsch. 63), urticifolia (*Loph. urt.* Bth.) OK.

Ajuga = Bulga.

Alguelagum (uen) Ad. (1763) fam. II 505 „Feuillée t. 1" = *Phytoxis* Spr. 1825 „Molino" = *Sphacele* Bth. 1829. Es ist Alguelaguen Feuillée III

p. 4 t. 1 = *Phytoxis acidissima* Spr. = *Sphacele campanulata* Bth. 1829 = *Dracocephalum chamaedryodes* Balb. 1804 = *Rosmarinus chilensis* Mol. 1782 = Alguelagum chilense OK.

Das als Gattungsname von Adanson aufgenommene Volkswort Alguelaguen habe ich durch Veränderung der letzten Buchstaben en in m latinisirt.

A. salviaefolium OK. [*Sideritis* HBK.; *Sphacele* Bth.]. Silla de Caracas.

Die anderen Arten sind: Alguelagum acuminatum (Gris.), alpinum (Oerst.), bullatum [HBK.] (Bth.), calycinum (Bth.), clinopodiodes (Gris.), confertum (Bth.), cordifolium (Bth.), floribundum (Bth.), hastatum (A.Gray), lamiifolium (Bth.), mexicanum [Schauer] (Bth.), muticum (Bth.), paniculatum [HBK.] (Bth.), parviflorum (Bth.), Radula (Bth.), speciosum (St.Hil.), subhastatum (Bth.), tenuiflorum (Bth.), tomentosum (Bth.) OK. Die Autorcitate in () beziehen sich auf *Sphacele*, die in [] auf ältere Homonyme mit anderen Gattungsnamen. Bei 2 Arten ist der Speciesname zu ändern:

Sph. Lindleyi Bth. = *Stachys Salviae* Lindl. = Alg. Salviae OK.
Sph. hastata Gris. 1874 non A.Gray 1861—2 = Alg. Grisebachii OK.

Amethystea = Amethystina.

[] **Amethystina** Amm. (1739) stirp. rar. 54; Hall. 1742 = *Amethystea* L. 1747.) Linne citirt Amman und Haller und verändert nur den Namen. Die einzige Art ist Amethystea coerulea* Crantz (L.).

Anisochilus pallidus Wall. Sikkim.

A. polystachyus Bth. Bengalen, Sikkim.

Anisomeles indica OK. (*Nepeta i.* L. 1753 = *Ballota disticha* L. 1767. f. rubicunda O.Ktze. Corolla sordide rubra lilacina. Turong. Java verbreitet. Calcutta.

f. albiflora O.Ktze. Corolla alba. Batavia, seltener.

A. secunda OK. (*Teucrium s.* Heyne in Wall. Cat. 2028 = *A. Heyneana* Bth.) f. rubicunda O.Ktze. Sikkim.

f. albiflora O.Ktze. Westghats.

Basilicum Moench (1802) suppl. 143 non Rumpf † = *Moschosma* Rchb. 1828. Rumpf's *Basilicum* ist = Ocymum tenuiflorum L. Moench basirte ein neues Genus auf *Ocymum polystachyum* L. = *Moschosma polystachya* Bth. = Basilicum polystachyum* Moench.

B. polystachyum Moench. [L.] Java.

Die anderen Arten sind: B. multiflorum [Hochst.] (Bth.), riparium [Hochst.] (Bth.), myriostachyum (BHgp.) OK.

Bulga L. (1735) syst. I 14. Cl. 1. O. c. syn. *Bugula* Tourn. = *Bugula* Siegesb. 1736 = *Ajuga* L. 1737. Zu *Bugula* „omnium“ wie Crantz schrieb, hatte dieser 1766 Speciesnamen gegeben, aber Bulga und *Bugula*, welcher Name früher und auch noch nach 1735 lange in Gebrauch war, gelten als verschiedene Wörter; beide haben Priorität vor *Ajuga*.

B. macrosperma OK. (Wall.). Sikkim. Hierzu zieht Clarke alle Arten der Section Geniculatae Maxcz.

B. pyramidalis OK. (= *Ajuga pyramidalis* L., *genevensis* L. und *reptans* L. zusammen = *Ajuga reptans* L. em. OK. (1867) Flora von Leipzig p. 116). Ich stelle jetzt pyramidalis voran, weil der Name 1753 in L. sp. pl. zuerst steht. Die Arten der § Bugula Bth. = Genevenses Maxcz. sind so variabel, dass man, wie auch Bentham 1870 in fl. austr. und Maximowicz 1883 in Bull. Ac. Petersb. XXIX (Mil. XI) S. 18 bemerken, sie auf wenige (lobata,

reptans und orientalis nach Bth.) reduciren musste. Ich habe die deutschen Formen früher jahrelang aufmerksam beobachtet und war schon 1867 zu der Ueberzeugung gekommen, dass diese 3 Linnéischen Arten infolge Zwischenformen zu einer zu verbinden seien. Vergleiche auch Sanio 1891 in Verhandl. Bot. Verein Prov. Brandbg. 70—76. Wenn Maxmowicz gleichwohl die Series „Genevenses“ = *Ajuga reptans* L. em. OK. 1867, nunc Bulga pyramidalis OK. in 13 „Arten“ theilt, so kann ich diese nur als Varietäten einer Art, bez. Formen eines noch geschlossenen Formenkreises ansehen, der durch: Folia basi cuneata, corollae tubus rectus, genitalia exserta characterisirt ist. Von diesem sammelte ich:

var. bracteosa OK. (Wall.) Sikkim.
var. ciliata OK. (Bge.) Canton.

Die anderen Arten sind: 1. nach Maximowicz l. c. übertragen: Bulga lobata (Don), japonica (Miq.), incisa (Maxcz.) OK. = § Lobatae Maxcz. Bulga orientalis (L.), parviflora (Bth. incl. *depressa* Maxcz. fide Clarke), brachystemon (Maxcz.) OK. = § Orientales incl. schon genannter B. macrosperma. 2. Sonstige Arten: Bulga Laxmannii [L.](Bth.), oblongata (MB.), salicifolia (Schreb.), Chaemaecistus (Bth.„Ging.“), scoparia (Boiss.), Iva [L.](Schreb), Chamaepitys [L.](Schreb. incl. *Chia* Schreb., *glabra* Presl & sp. Boiss.), flaccida (Bkr.), robusta (Bkr.), oocephala (Bkr.) OK. Wegen *Chia*: *Chamaepitys* habe ich mich in den Act. horti petr. 1887 geäussert.

Bystropogon canariensis L'Hér. var. **Smithii** Webb. Tenerifa.

B. mollis HBK. Venezuela.

B. plumosus L'Hér. (L.) var. **origanifolius** Noë (L'Hér.) Gomera: Val hermoso. (Neu für diese canarische Insel. Nach Christ besondere Art.)

Calamintha = Clinopodium.

Cedronella canariensis W. (L.) Tenerifa.

Clinopodium L. 1735 em. = *Calamintha* Moench em. Bth. 1848, incl. *Satureja* L. 1737 und *Micromeria* Bth. Zunächst sei Clinopodium im engeren Sinne behandelt, wofür Bentham 1848 den Namen *Calamintha* einführte. Bentham that sehr Unrecht, den Linnéischen Gattungsnamen Clinopodium zu verwerfen, denn diese Linnéische Gattung stützt sich ursprünglich in Syst. I und Gen. pl. I 1737 auf Tournefort, der sie gerade auf die bestbekannten Vertreter der von Bth. emendirten Gattung, nämlich Clinopodium vulgare* L. = *Calamintha Clinopodium* Bth. und Clinopodium Acinos OK. (L.) = *Calamintha Acinos* Bth. (bez. Clairv. in Gaudin) basirte. Dagegen ist *Calamintha* Tourn. in der Abbildung = Glechoma L. Wenn Linné später (1753) diese 2 Arten in 2 Gattungen setzte und noch 2 jetzt ausgeschiedene Arten zu Clinopodium fügte, so darf doch die ursprüngliche Gattung nicht bei Seite geschoben werden. In BHgp. steht für diese Gattung *Calamintha* Moench. Das ist aber für die dort genommene Umgrenzung der Gattung falsch und muss wie in DC. prod. II p. 703 steht: *Calamintha* Bth. oder Moench em. Bth. heissen; denn Moench anerkannte 3 in *Calamintha* Bth. eingeschlossene Genera: die ursprünglich Tournefort'schen, bez. Dillenius'schen Gattungen Clinopodium, *Acinos* und *Calamintha*, welch letztere 2 Linné nur als Synonyme in verschiedenen Gattungen aufführte.

Von der Gattung im Sinne von Bth. halten BHgp., bez. Bth., *Satureja* und *Micromeria* getrennt. Die Unterschiede sollen in den Kelchen beruhen, welche bei *Satureja* gleichmässig (BHgp. II p. 1165: calyx campanulatus aequalis 10-nervis —, aber p. 1187 steht: Calyx 5-nervis 5-dentatus dentibus aequalibus vel vix bilabiatus; 5-nervis ist nicht richtig und vix bila-

biatus ist richtig, steht indess auch in Widerspruch mit p. 1165) und bei *Micromeria* gleichmässig oder subbilabiat (Calyx campanulatus vel tubulosus) sein sollen, das ist aber überhaupt kein fassbarer Unterschied. *Calamintha* soll deutlich 2-lippigen tubulosen Kelch haben, aber die Zwischenformen bei den zahlreichen Arten betreffs subbilabiaten und bilabiaten Kelche, die bei allen 3 Gattungen 10—13-nervig und 5-zähnig sind, erlauben keine strenge Trennung; *Micromeria* hält zwischen *Satureja* und *Calamintha* die Mitte und die Unterschiede genügen knapp für die Aufstellung von Sectionen.

Caruel, der überhaupt die Labiatengattungen Bentham's eingehend revidirt hat, vereinigt in der Flora italiana 1884 sehr richtig diese 3 Gattungen wieder, wie dies Scheele in Flora 1843, 569—577 schon früher gethan; beide setzten aber den Namen *Satureja* voran, die indess von Linné erst 1737 aufgenommen ward, was mit Clinopodium schon 1735 geschah. — Was nun *Micromeria* Bth. speciell betrifft, so trennt Caruel mit Recht Cuspidocarpus* Spenn. auf Grund der bei den Labiaten seltenen Eigenschaft der mucronaten Nüsschen mit 1 Art (*Cusp. rupestris* Spenn. = *Satureja thymifolia* Scop. = *Calamintha thymifolia* Rchb. = Cuspidocarpus thymifolius OK.) und ausserdem die Gattung Tendana* Rchb. f., die er in eine besondere Subtribus der Labiaten Tendaneae „Stamina inter se distantia, omnia erecta; stylus lobis complanatis“ stellt, während die Lamieae, wozu *Calamintha* = *Satureja* gehört: Stamina simul contra labium superius corollae applicata, inferiora adscendentia; stylus lobis subulatis, haben. Der Unterschied ist für die Labiatengattungen ein guter zu nennen.

Ausserdem könnte der Name *Micromeria* Bth. (1829) auf keinen Fall beibehalten werden; selbst von denen nicht, die diese Bentham'sche Gattung aufrecht erhalten wollten; denn sie hat verschiedene ältere Synonyme: 1. *Zygis* § Thymi Pers. 1807 = Desv. 1825, welcher Name von BHgp. übrigens irrig Zygia geschrieben wird; 2. *Xenopoma* W. 1811; 3. *Piperella* Presl nomen seminudum sed non delendum c. syn.: *Thymus filiformis.* Als Bentham die Gattung aufstellte, citirte er *Xenopoma* W. nicht; er hatte also wahrscheinlich *X. obovatum* noch nicht auf die Uebereinstimmung mit seiner *Micromeria* geprüft; in Labiat. gen. lässt er das Citat *Xenopoma* bei den Synonymen p. 368 einfach weg, S. 381 aber bei seiner *Micromeria obovata* citirt er *Xenopoma obovatum* W.! Der älteste Name zu *Micromeria* wäre *Sabbatia* Moench 1794, wenn nicht die Gattung Sabbatia Ad. (1763) gälte; BHgp. schreiben zwar Sabbatia Moench non Pursh, was eine unrichtige Namensverwerfung involvirt, denn Pursch hat erst nach Moench publicirt; aber dieses Citat Pursh bei BHgp. ist ein Fehler.

Die Gattung Clinopodium in Caruel's Umgrenzung (= *Satureja*) hat Stamina conniventia und unterscheidet sich dadurch von Origanum = *Thymus*, welches Stamina divergentia hat. Ich sammelte:

Cl. Brownei OK. (*Thymus* Sw., *Micromeria* Bth.) Venezuela.

Cl. ericifolium OK. (*Thymus e.* Roth 1800 = *Micr. varia* Bth. 1832—6) Gran Canaria; Porto Santo.

Cl. gracile OK. (*Calamintha* Bth.) Canton.

Cl. terebinthinaceum OK. (*Thymus t.* Brouss. 1805 = *Th. Teneriffae* Poir. 1806 = *Micromeria tereb.* WB. = *Micr. Teneriffae* Bth.) Tenerifa: Santa Cruz.

var. **hyssopifolium** Noë (WB.) Tenerifa. Die Blüthenfarbe ändert weiss, lilla, purpurn.

Cl. umbrosum OK. (*Melissa u.* MB. = *Cal. u.* Bth.) Sikkim.

var. repens OK. (Don) Inflorescentiae densiores hirsutiores. Java.

Ohne über die Arten selbst ein Urtheil geben zu wollen, in der Begrenzung der Arten nur den neueren Floristen folgend, soweit sie von der letzten Behandlung der ganzen Gattung in DC. prod. abweichen, gebe ich nachstehend ein Verzeichniss der Arten, wobei ich die in DC. prod. aufgeführten Synonyme weglasse und allenfalls dort noch nicht vorhanden ergänze.

Schon richtig unter Clinopodium sind benannt: Clinopodium glabrescens Pomel, Cl. longicaule Bth. (= *Cal.* ? Bth.), origanifolium Lab. (*Micr.* ? Bth.), villosum Noë, vulgare L. Ferner sind noch zu übertragen (abgekürzt *Cal.* = *Calamintha*, *Micr.* = *Micromeria*, *Sat.* = *Satureja*): Clinopodium abyssinicum (*Cal.* Rich. = *Micr.* Bth.), Acinos (*Thymus* L. = *Cal.* Clairv.), aduense (*Cal.* Strobl), alpinum (*Thymus* L. = *Cal.* Lam.), alternipilosum (*Micr.* C. Koch), annuum (*Cal.* Schrenk), approximatum (*Sat.* Biv. 1816 = *Sat. fasciculata* Raf. . .), Benthamii (*Micr.* Webb), betulifolium (*Cal.* Boiss. & Bal.), biflorum (*Thymus* Don „Ham." = *Micr.* Bth.), bolivianum (*Micr.* Bth.), bonariense (*Thymus* Ten. = *Micr.* F. & M.), Bourgeauanum (*Micr.* Webb), ? bracteolatum (*Hedeoma* Nutt. = *Micr.* ? Bth.), Calamintha (*Melissa Cal.* L. = *Cal. offic.* Moench), Campanella (*Sat.* Ehrb.), canum (*Thymus* Stev. = *graveolens* MB. = *Cal. graveolens* Bth.), candidissimum (*Cal.* Bth. „Munby"), capitellatum (*Micr.* Bth.), chinense (*Cal.* Bth.), coccineum (*Cunila* Hk. = *Cal.* Bth.; hierzu *Rafinesquia* Raf., non Nutt., in New flora III 54), coerulescens (*Cal.* Wed. & Cast., *Hedeoma* ? c. Bth.), confine (*Cal.* Hance), congestum (*Micr.* Boiss. & Haussk.), consentinum (*Sat.* Ten.), cordatum (*Sat. & Micr.* Moris), cremnophilum (*Micr.* Boiss. & Held.), creticum (*Melissa* L. = *Cal.* Bth.), cristatum (*Thymus* Hampe = *Micr.* Gris. = *Sat.* Caruel), cryptanthum (*Cal.* Vatke), cuneifolium (*Sat.* Ten.), cymuligerum (*Micr.* Boiss. & Haussk.), Darwinii (*Micr.* Bth.), debile (*Thymus* Led. = *Cal.* Bth.), densiflorum (*Micr.* Bth.), depauperatum (*Cal.* Bge.), dentatum (*Cal.* Chapm.), Douglasii (*Micr.* Bth.), ellipticum (*Micr.* C.Koch), filiforme (*Thymus* Ait. = *Micr.* Bth. = *Sat.* Nym.), floridum (*Cal.* Boiss.), Forbesii (*Micr.* Bth.), fruticosum (*Melissa frut.* L. = *Cal. marifolia* Pers. = *Micr. m.* Bth. = *Sat. m.* Caruel), Gilliesii (*Micr.* Bth.), glabellum (*Cunila* Mchx. = *Cal.* Bth.), glabrum (*Hedeoma* Nutt. 1818 = *Cal. Nuttallii* Bth.), glandulosum (*Cal.* Bth.), graecum (*Sat.* Seb. & Maur. 1818 = *S. canescens* Guss. 1826 = *Micr.* Bth.), grandiflorum (*Melissa* L. = *Cal.* Moench), graveolens (*Thymus* MB. = *Cal.* Bth.), Haussknechtii (Bge.), helianthemifolium (*Micr.* Webb), hispidum (*Micr.* Boiss. & Heldr.), hortense (*Sat.* L.), Hydaspidis (*Micr.* Bth. „Falc."), imbricatum (*Thymus* Forsk. = *Micr. Forskalii* Bth.), incanum (*Thymus* S. & S. = *Cal.* Bth.), inodorum (*Thymus* Desf. = *Micr.* Bth.), intermedium (*Sat.* C.A.Mey.), julianodes (*Micr.* Webb), julianum (*Sat.* L. = *Micr.* Bth.), lanatum (*Sat.* Lk. = *Micr.* Webb), lepidum (*Micr.* Webb), libanoticum (*Micr.* Boiss.), macrostemum (*Cal.* Bth.), maritimum (*Cal.* Bth.), microphyllum (*Sat.* Guss. = *Micr.* Bth.), mimulodes (*Cal.* Bth.), molle (*Micr.* Bth.), montanum (*Sat.* L.), multicaule (*Cal.* Maxcz.), Nepeta (*Melissa* L. = *Cal.* Lk. & Hfg.), nervosum (*Sat.* Desf. = *Micr.* Bth. non *Cal. n.* Pom.), niveum (*Cal.* Boiss.), nubigenum (*Micr.* Bth.), nummulariaefolium (Boiss.), Olla (*Sat.* Ehrb.), pachyphyllum (*Sat.* C.Koch), Palmeri (*Cal.* A.Gray), parvifolium (*Sat.* Vis. = *Micr.* Bth.), patavinum (*Thymus* Jacq. = *Cal.* Host), Pomelianum (*Cal. nervosum* Pomel non Cl. n. OK.), purpurea (*Hedeoma* Kellogg = *Micr.* A.Gray), rigidum (*Sat.* Bartr.), rotundifolium (*Cal.* Willk. non al.), serpyllifolium (*Cal.* C.Koch = *Micr.* Boiss.), Salz-

mannii (*Sat. inodora* Salzm. 1832—6 non Clinop. inodorum OK.), simense (*Cal.* Bth.), sinaicum (*Micr.* Bth.), spicigerum (*Micr.* C.Koch), spinosum (*Sat.* C.A.Mey.), stamineum (*Cal.* Boiss. = *Micr.* Boiss. & Hoh.), stoloniferum (*Micr.* Bth.), suaveolens (*Thymus* Sm. = *Cal.* Boiss.), subnudum (Host), tenue (*Sat.* Lk. = *Micr.* Webb.), tenuifolium (*Sat.* Ten. = *Micr.* Bth.), teydense (*Micr.* Bolle), Thymbra (*Sat.* L.), thymifolium (*Cal. th.* Host p. p. = Sat. *Hostii* Carnel), thymodes (*Micr.* De Not. = *Sat.* Nym.), usuriense (*Cal.* Rgl.), Walterianum (*Thymbra caroliniana* Walt. = *Cal. car.* Sweet non? Clin. car. Mill.), vimineum (*Sat.* L. = *Xenopoma obovatum* W. = *Micr. o.* Bth.), xalapense (*Thymus* HBK. = *Micr.* Bth.) OK.

Zu ergänzende Synonyme sind: *Cal. acuminatus* Friv. = Cl. suaveolens; *Cal. adscendens* Jord. = Cl. Calamintha; *Cal. arundana* Bth. = Cl. vulgare; *Cal. atlantica* Ball 1875 = Cl. vulgare var. Ball; *Cal. baetica* Boiss. & Reut. = Cl. Calamintha; *Cal. Biebersteinii* C.Koch = Cl. umbrosum; *Cal. byzantica* C.Koch = Cl. Nepeta; *Cal. canescens* C.Koch = Cl. Nepeta; *Cal. Fenzlei* Vis. = Cl. subnudum; *Cal. glabrescens* Boiss. = Cl. stamineum; *Cal. glomerulosa* Boiss. & Heldr. = Cl. origanifolium; *Cal. granatensis* Boiss. & Reut. = Cl. alpinum; *Cal. graveolens* Bth. = Cl. canum; *Cal. Gussonii* Tod. = Cl. Nepeta; *Cal. Langei* Nym. = Cl. suaveolens; *Cal. meridionalis* Nym. = Cl. alpinum; *Cal. molluccana* Miq. = Cl. umbrosum; *Cal. montana* Lam. = Cl. Calamintha; *Cal. nebrodensis* Strobl & Kern. = Cl. alpinum; *Cal. nepalensis* F. & M. = Cl. umbrosum; *Cal. nepetoides* Fort. = Cl. Nepeta; *Cal. nervosum* Pomel = Cl. Pomelianum; *Cal. Nuttalii* Bth. = Cl. glabrum; *Cal. patavina* Heldr. = Cl. suaveolens; *Cal. purpurascens* Bth. = Cl. canum; *Cal. repens* Bth. = Cl. umbrosum; *Cal. Sprunneri* Boiss. = Cl. Nepeta; *Cal. sylvatica* Bromf. = Cl. Calamintha; *Cal. umbrosa* Rchb. non Bth. = Cl. Calamintha; *Micromeria lachnophylla* Webb = Cl. ericifolium; *Micr. serpyllimorpha* Webb = Cl. ericifolium; *Micr. canescens* Bth. = *Satureja c.* Guss. = Cl. graecum; *Micr. Teneriffae* WB. = Cl. terebinthinaceum; *Micr. Forskalii* Bth. = Cl. imbricatum; *Micr. obovata* Bth. = Cl. vimineum; *Micr. sphaciotica* Boiss. & Heldr. = Cl. microphyllum; *Micr. xylorhiza* Boiss. & Heldr. = Cl. cristatum; *Satureja inodora* Salzm. in Bth. = Cl. Salzmannii.

Auszuschliessen sind ferner: *Calamintha canescens* T. & Gr. = Conradina c. Gray; *Cal. ilicifolia* Gray = Acanthomintha i. Gray; *Clinopodium album* Vell. = *Hyptis paludosa* Bth. = Mesophaerum paludosum OK.; *Cl. arvense* Vell. = Mes. barbatum OK. (Schrank); *Cl. brasilicum* 1825 = *Hyptis Gaudichaudii* Bth. 1831 = Mes. brasilicum OK.; *Cl. cordatum* Vell. = Mes. spicigerum OK. (Lam.); *Cl. imbricatum* Vell. = Mes. pectinatum OK. (L.); *Cl. repens* Vell. = Peltodon radicans Pohl; *Cl. verticillatum* Vell. = Mes. fasciculatum OK. (Bth.); *Micromeria Piperella* Bth. (All.) = Tendana Piperella Caruel; *Micr. rupestris* Bth. = Cuspidocarpus thymifolius OK.

Species non satis notae: Clinopodium caroliniense & humile Mill.

Colebrookia oppositifolia Sm. Sikkim, Westghats.

Coleus = Majana.

Collinsonia canadensis L. Niagara.

Craniotome furcata OK. [*Ajuga furcata* Link 1822 = *Craniotome versicolor* Rchb. ic. pl. exot. I t. 56, 1824 (non 1827) = *Anisomeles nepalensis* Spr. 1825 = *Nepeta versicolor* Trev. 1826] Sikkim.

In Pritzel thes. lit. und auf dem Titelblatt von Rchb. ic. pl. ex. I steht

1827, aber 1824, wie Pfeiffer angiebt, ist richtig, denn Sprengel 1825 und Treviranus 1826 geben schon Rchb.'s Citat.

Cunila = Hedyosmos.

***Cuspidocarpus** Spenn. Genus erneuert; vergl. unter Clinopodium S. 54.

† Dysophylla = Pogostemon.

Elsholtzia blanda Bth. Sikkim.

E. Patrinii OK. (*Mentha Patrinii* Lepechin 1787 = *Hyssopus ocymifolius* Lam. 1789 = *Elsholtzia cristata* W. in Roem. & Usteri XI 3, 1790) var. angustifolia OK. Folia angusta (1:3—4). Sikkim 2200.

Die Form α normalis hat breitere Blätter (1:±2). — Bth. citirt irrig Usteri II und in BHgp. fehlt obiges älteste Citat für Elsholtzia vollständig.

var. odorata O.Ktze. Bracteae et calycis dentes subviolacea brunnea. Sikkim.

E. pubescens Bth. Java: Sumbing.

E. strobilifera Bth. Sikkim 2200 m.

Galeopsis = Ladanum.

Gardoquia discolor HBK. Silla de Caracas.

Geniosporum coloratum OK. (*Plectranthus c.* Don 1825 = *Gen. strobiliferum* Wall. 1831) Sikkim.

[] **Glechoma** L. (1735) syst. I, em. incl. *Nepeta* L. 1737. Bentham sowohl als Caruel ziehen Glechoma L. und *Nepeta* L. in eine Gattung. Dann hat aber Glechoma die Priorität, weil *Nepeta* 1735 noch gar nicht aufgestellt ward. Diese Gattungen, wie die meisten alten Labiatengattungen stimmen nur z. Th. mit den heutigen gleichen Namens überein und sind meist nur aus den ursprünglich dazu gestellten Arten zu identificiren. Zu Glechoma stellte Linné 1735 die Synonyme *Calamintha* Tourn. und *Chamaeclema* Boerh. Wie aus Linné's hort. Cliff. schon hervorgeht, ist *Chamaeclema* = Glechoma hederacea L., ebenso *Calamintha humilior fol. rot.* Tourn. c. syn. *Hedera terrestris* Bauh. Herba hederae terrestris als bisher officineller Name hat sich noch jetzt für diese Pflanze erhalten. Auf diese Art ist die Gattung Glechoma zunächst basirt. Linné fügte 1737 noch eine zweite Art hinzu, die er aber später ausschied, nämlich Stachys arvensis. Tournefort bildet t. 92 unter *Calamintha* nur Glechoma hederacea ab, sodass Linné's Glechoma von 1735 offenbar nur diese Art enthält, wenn auch Tournefort noch andere Arten dazu stellte. Linné pflegte bei Generacitation allgemein nur die Tournefort'schen Abbildungen zu berücksichtigen, z. B. 1737 in g. pl. citirt er überhaupt nur die Nummern der Tafeln, (andernfalls schrieb er zum Tournefort'schen Gattungsnamen extra Notizen, z. B. „sp." bei Volkameria L. 1735 c. syn. *Digitalis sp.* Tourn.), was auch bei den wortunklaren Bilderdiagnosen Tournefort's nur gerechtfertigt ist und noch jetzt nur bei Zweifeln über ein Tournefort'sches Genus zu geschehen hat, weil die bei Tournefort im Texte hinzugefügten Arten öfters gar nicht seinen Bilderdiagnosen entsprechen. Boerhaave Index hort. lugd. 1727, 172, der *Calamintha humilior* Tourn. auch zu *Chamaeclema* citirt, hat zwar 4 Arten, die aber nur Formen von Glechoma hederacea sind. Es hat also Glechoma L. als nur auf 1 Art und schon 1735 begründet, zu gelten, während *Nepeta* L. 1737, die an Stelle von *Cataria* Tourn. gesetzt ward und ausserdem von Linné verschiedene Arten erhielt, die nicht mehr zu *Nepeta* BHgp. gehören, zurückzustellen ist.

Unter Glechoma sind bereits richtig benannt ausser dem Typus Gl. hederacea L.: Gl. hindostana Roth (1821 = *Gl. indica* Spr. 1825 = *Nepeta ruderalis* Bth. „Ham." 1830), nivalis Jacquem., tibetica Jacquem. und die von

manchen Autoren aufrechterhaltene Gl. hirsuta WK. Den Artennamen haben folgende zu wechseln:

Nepeta macrantha Bth. „Fisch." 1832/6 = *Dracocephalum sibiricum* L. 1759 = *Nepeta sibirica* L. 1753 (letzterer Name fehlt bei Bth.!) = Gl. sibirica OK.

N. latifolia DC. = *N. violacea* L. 1753 excl. syn. Barrel. (dieser Name fehlt auch in Bth. Monographie in DC. prod.) = Gl. violacea OK.

N. botryodes Ait. 1789 = *N. annua* Pall. 1779 = Gl. annua OK.

N. lavandulacea L.f. 1781 = *N. multifida* L. 1753 non L.f. 1781 = Gl. multifida OK.

N. spicata Bth. 1830 = *Betonica laevigata* Don 1825 = Gl. laevigata OK.

N. floccosa Bth. Lab. 736 = *Marmorotis rotundifolia* Bth. Lab. 490 (sp. Nr. 47 und 94 in DC. prod. XII 380, 392; nach Hk.f. in Fl. brit. Ind. identisch) = Gl. rotundifolia OK.

N. bracteata Bth. in DC. prod. XII 395 = *Zataria humilis* Bth. l. c. 183 (fide Boiss. fl. or.) = Gl. humilis OK.

N.? humilis Bth. l. c. 382 non Gl. humilis OK. = Gl. Benthamii OK.

N. lasiocephala Bth. 1848 = *Melissa teucriodes* Boiss. 1846 = Gl. teucriodes OK.

Die anderen Arten sind von *Nepeta* übertragen: Glechoma agrestis (Lois.), andrica (Boiss.&Heldr.), Apuleji (Ucria), aristata (Boiss.&Kotschy), azurea (R.Br.), Balbisii (Colla), ballotifolia (Hochst.), barbata (Rgl.& Wklr.), betonicifolia (C.A.Mey.), biloba (Hochst.), bombaiensis (Dalz.), brevifolia (C.A.Mey.), cadmea (Boiss.), caesarea (Boiss.), calaminthodes (Bth.), Calvertii (Boiss.), calycina (Fenzl), campestris (Bth.), camphorata (Boiss.&Heldr.), canescens (Raeusch.), Cataria (L.), cephalotes (Boiss.), chionophila (Boiss.&Hssk.), ciliaris (Bth.), cilicia (Boiss.), Clarkei (Hk.f.), clinopodiodes (Roxb.), concolor (Boiss.&Heldr.), connata (Royle), crinita (Montbr.&Auch.), crispa (W.), cryptantha (Boiss.&Hsskn.), curvidens (Boiss.&Bal.), curviflora (Boiss.), cyanea (Stev.), daēnensis (Boiss.), dasyangula (Lenné&C.Koch, Walp. Ann. V 683, deest in Hk.f. flor. brit. Ind.), densiflora (Kar.&Kir.), denutata (Bth.), depauperata (Bth.), discolor (Royle), distans (Royle), elliptica (Royle), erecta (Bth.), eriostachys (Bth.), Everardii (S.Moore), foliosa (Moris.), Fordii (Hemsl.), glabrescens (Boiss.), glomerata (Montbr.&Auch.), glutinosa (Bth.), Govaniana (Bth.), gracilescens (Boiss.), graciliflora (Bth.), granatensis (Boiss.), grandiflora (MB.), grata (Bth.), heliotropifolia (Lam.), hispanica (Boiss.&Reut.), hymenodonta (Boiss.), japonica (Maxcz.), isaurica (Boiss.&Heldr.), ispahanica (Boiss.), italica (L.), juncea (Bth.), kokamirica (Rgl.), kokanica (Rgl.), Kotschyi (Boiss.), lagopsis (Bth.), lamiifolia (W.), lamiopsis (Hk.f. „Bth."), laxiflora (Bth.), leptantha (Boiss.&Hsskn.), leptoclada (Trautv.), leucolaena (Hk.f. „Bth."), leucophylla (Bth.), leucostegia (Boiss.&Heldr.), linearis (Royle), longibracteata (Bth.), macrosiphon (Boiss.), macrura (Fisch.), mallophora (Webb), maracandia (Bge.), Mariae (Rgl.), marifolia (Boiss.&Huet.), marrubiodes (Boiss.&Heldr.), melissifolia (Lam.), menthodes (Boiss.&Buhse), micrantha (Bge.), mollis (Bth.), multibracteata (Desf.), Mussinii (Henkel), ? nepalensis (Spr.), Nepetella (L.), nervosa (Royle), nuda (L.), Olgae (Rgl.), Orlichiana (Lenné&C.Koch), oxyodonta (Boiss.), parnassica (Heldr.), Perretii (Colla), persica (Boiss.), petraea (Bth.), podostachys (Bth.), prostrata (Bth.), pubescens (Bth.), pungens (Bth.), pusilla (Bth.), pycnantha (Bth.), racemosa (Lam.), raphanorhiza (Bth.), reticulata (Desf.), rugosa (Bth.), Ruprechtii (Boiss.), saccha-

rata (Bge.), salviaefolia (Royle), saturejodes (Boiss.), schirazana (Boiss.), Schtschurowskiana (Rgl.), scordotis (L.), septemcrenata (Ehrbg.), sessilifolia (Bge.), Sewerzowii (Rgl.), Sibthorpii (Bth.), spathulifera (Bth.), speciosa (Boiss. & Noë), Spruneri (Boiss.), stenantha (Kotchky & Boiss.), subhastata (Rgl.), subincisa (Bth.), subsessilis (Maxcz.), supina (Stev.), tenuifolia (Bth.), teucriifolia (W.), teydea (Webb.), Thomsonii (Hk.f. „Bth."), tmolea (Boiss.), Trautvetteri (Boiss. & Buhse), tuberosa (L.), ucranica (L.), viscida (Boiss.) OK.

Gomphostema javanicum Bth. (Bl.) Java: Takubanprahu.
G. phlomodes Bth. (Reinw.) Java: Sumbing, Borobudor.

Hedeoma pulegiodes Pers. (L.) U. St.: Oil City, Alleghany.

[] **Hedyosmos** Mitchell (1748) act. ac. Leop. Carol. VIII app. 211 seu Ephem. norimb. = *Cunila* L. 1759 non † 1737. Linné's *Cunila* von 1737 ist tetrandrisch und von Linné 1753 zu Sideritis gezogen; im hort. Cliff. hatte er 3 Arten, die später zu Sideritis romana, montana, syriaca L. wurden. Die diandrische *Cunila* von 1759 basirt auf Hedyosmos Mitchell 1748 und ist eine jener willkürlicher Namensveränderungen, die Linné selbst gegen Comilitonen, mit denen er früher persönlich bekannt geworden war oder mit denen er in langem freundlichem Briefwechsel blieb, wie z. B. Amman, Haller, Mitchell sich erlaubte. Die vielen Mitchell'schen Gattungen sind fast alle neu und gut, meist auch gut beschrieben und würden gelten, wenn sein versandtes Manuscript rechtzeitig gedruckt worden wäre. „Dabam ex aedibus meis Virginiae $17\frac{11}{3}41$"; es geschah die Publication aber erst 1748 und inzwischen war ihm Linné mit folgenden zuvorgekommen:

1. in act. ups. ad „annum 1741", laut Titel 1746:

Callicarpa	L. 1746 „1741"	=	*Spondylococcus*	Mitch.	1748	„1741"
Polypremum	„	„	„	=	*Symphoranthus*	„	„	„
Proserpinaca	„	„	„	=	*Trixis*	„	„	„
Mimulus	„	„	„	=	*Cynorhinchium*	„	„	„
Stewartia	„	„	„	=	*Malachodendron*	„	„	„

Stewartia (*Steuartia*, *Stevardia*, *Stuartia*) ist von Linné nach einer von Lawson erhaltenen Zeichnung höchst fehlerhaft beschrieben (Polyandra Monogynia petalis 5), während die Mitchell'sche Diagnose, wonach sie zu Monadelphia Pentagynia gehört und corolla profunde 5 partita also monopetal ist, stimmt. *Stewartia* L. ist als total falsch beschrieben zu verwerfen, da aber in Catesby appendix 13 t. 13 die Gattung 1748 *Steuartia* genannt wird, gilt dafür dasselbe Wort mit der Correctur, also Stuartia Catesby 1748 vor *Malachodendron* Mitch. 1748; bez. da 1748 : 1748 gegenüberstehen, bleibt es unentschieden, weil ein genaueres Datum innerhalb 1748 für Stuartia Cat. fehlt.

2. Sonstige in anderen Linnéischen Publicationen incl. Gronovius'scher:

Hamamelis L. 1742	=	*Trilopus*	Mitch.	1748	„1741"
Itea L. 1742 „Gron."	=	*Diconangia*	„	„	„
Zizania L. 1742 „Gron."	=	*Elymus* Mitch. non L. 1748			
Gleditschia L. 1742	=	*Melilobus* Mitch. 1748	„1741"		
Arethusa Gron. 1743	=	*Orchidion*	„	„	„
Cracca L. 1747 (*Tephrosia* Pers.)	=	*Erebinthus*	„	„	„
Anonymos Gron. 1743	=	*Viticella*	„	„	„
Epigaea L. 1747	=	*Memecyclum*	„	„	„ non L. 1747

Folgende Gattungsnamen von Mitchell gelten jetzt allgemein: Pentstemon, Aphyllon, Acnide.

Folgende hat Linné später willkürlich umbenannt:

Chamaedaphne	Mitch.	1748	=	Mitchella	L. 1751
Aronia	„	„	=	Orontium	L. 1751
Angiopteris	„	„	=	*Onoclea*	L. 1751
Leptostachya	„	„	=	*Phryma*	L. 1751
Hedyosmos	„	„	=	*Cunila*	L. 1759
Viticella	„	„	=	*Galax*	L. 1753

Viticella, Chamaedaphne & *Angiosteris* kommen wegen gefundener noch älterer Namen und *Aronia* wegen Aron (Arum) nicht zur Geltung, ebenso kommen *Corion* Mitch. wegen Coris L. und *Panacea* wegen Panax nicht weiter in Betracht. *Helix* Mitchell fruct. capsul. siccis turbinatis bilocularis sem. pluribus sonst wie Hedera ist nur als Fragment beschrieben, aber sicher nicht *Hedera quinquefolia* L. = *Ampelopsis* Mchx., wohin Linné es stellte. *Garosmos* Mitch. = ? *Myginda* Jacq. (? charactere falso: semina 4) nunc Crossopetalum P.Br.

Den diandrischen Hedyosmos Mitch. 1748 nannte Linné 1759 *Cunila mariana* L., 1753 *Satureja origanoides* L.; diese Art ist also Hedyosmos origanodes OK. zu nennen. Die anderen Arten sind von *Cunila* übertragen: Hedyosmos angustifolius (Bth.), fasciculatus (Bth.), galiodes (Bth.), incanus (Bth.), incisus (Bth.), leucanthus (Bth.), lythrifolius (Bth.), menthodes (Bth.), microcephalus (Bth.), polyanthus (Bth.), secundus (S.Wats.), spicatus (Bth.), stachyodes (Mart.&Gal.), strictus (Bth.) OK.

Mitchell beschrieb übrigens ausführlich; da seine Arbeit Wenigen zugänglich sein dürfte, wiederhole ich seine Diagnose dieser Gattung:

Hedyosmos Mitch. Calyx: perianthium monophyllum tubulosum striatum ore quinquedentato aequali intus villoso. Corolla monopetala ringens tubus longus intra calycem arctatus. Limbus fere erectus bilabiatus. Labium superius brevius obtusum emarginatum rectum; labium inferius trifidum obtusum aequale. Stamina: filamenta 2 corolla longiora, antherae subrotundae compressae didymae. Pistillum: germen parvulum quadripartitum; stylus filiformis longitudine plerumque staminum. Pericarpium nullum. Calyx villis tomentosis clausus, semina fovens. Semina 4 oblonga acuta.

Hyptis = Mesosphaerum.

Isanthus brachiatus OK. (*Trichostema br.* L. = *Isanthus coeruleus* Mchx.) U. St.: Cincinnati, St. Louis.

Koellia Moench 1794 = *Pycnanthemum* und *Brachystemum* Mchx. 1803. In BHgp. wird *Pycnanthemum* vorangestellt, das nicht einmal die Priorität vor *Brachystemum* hat und auch Monardella-Arten umfasst. *Koellia capitata* Moench ist = *Thymus virginica* L. 1771 = *Satureja virginiana* L. 1753 = *Pycnanthemum linifolium* Pursch = Koellia virginiana OK.

K. verticillata OK. (Mchx.) α glabrior U. St.: Cairo, Miss.

β **pilosa** A.Gray (Nutt.) U. St.: Cairo, Miss. Der Name verticillata hat die Priorität vor dem an gleicher Stelle publicirten *Brachystemum muticum* Mchx. Von den Arten, die Gray in synopt. flora unter *Pycnanthemum* aufführt, ist noch zu ändern *Pyc. Tullia* Bth. c. syn. *Tullia pycnanthemodes* Leav. = Koellia pycnanthemodes OK. Die anderen Arten sind einfach übertragen: Koellia albescens (Torr.&Gray), aristata (Mchx.), californica (Torr.), clinopodiodes (Gray), incana (L.), lanceolata (Pursch), leptodon (Gray), montana (Mchx.), nuda (Nutt.), Torreyi (Bth.) OK.

[] **Kurzamra** OK. = *Soliera* Clos 1849 non (—ia) Ag.* 1842. Die Gattung Soliera Ag. mit der Art S. gaditana OK. (*Gigartina gaditana* Mont.

1839 = *Soliera chordalis Ag.* 1842) ist giltig und der Typus einer besonderen Unterordnung der Florideen. Die homonyme Gattung von Clos ist also neu zu benennen und widme ich sie zur freundlichen Erinnerung dem jetzt in Südamerika wirkenden Professor Dr. F. Kurz in Cordoba, Argentinien. Die einzige Art (aus Chili) ist *Soliera pulchella* Clos = Kurzamra pulchella OK. Wegen der Wortbildung vergl. § 9 der Einleitung.

[] **Ladanum** L. 1735 „Dill." in 14. Cl. 1. Ord. sub γ c. syn. *Tetrahit* Dill. = *Galeopsis* auct., L. 1737 p. p. non 1735. Unter *Galeopsis* vereinigte Linné später ausser Ladanum: *Galeobdolon* und Stachys hirta L. Linné führte 1735 Ladanum ganz sicher recognoscirbar und *Galeopsis* zugleich auf; letzteres ohne alle Synonyme und Autorcitate; sicher ist *Galeopsis* 1735 nicht = 1737, aber was Linné darunter 1735 verstanden hat, ist unklar; Richter im Codex Linnaeanus vermuthet Lamium album, purpureum, amplexicaule. Im Jahre 1737 citirt Linné *Galeopsis* Tourn. zu Stachys und *Galeopsis* Riv. zu Lamium. Da er aber schon 1735 Lamium und Stachys aufführt, ist es wahrscheinlicher, dass er das später zu *Galeopsis* gestellte *Galeobdolon*, welches vor 1735 auch als *Galeopsis* galt, gemeint hatte. *Galeobdolon* hatte er 1737 zu Leonurus gezogen, also dieses *Galeopsis* 1735 cassirt und den Namen *Galeopsis* nun (1737) willkürlich auf das vorher schon (1735) von ihm anerkannte Ladanum übertragen. Jedenfalls ist Ladanum bei Linné der älteste zweifellose Name hierfür, während sich *Galeopsis* L. 1735 auf jetzt dieser Gattung nicht mehr angehörige Arten bezieht. Die Species sind: Ladanum dubium OK. = *Galeopsis Ladanum* L. = *G. dubia* Leers 1775 = *G. cannabina* Pall. 1777 = *G. villosa* Huds. 1778, nicht 1762; auch nicht 1763, wie Ascherson Fl. Brand 527, nach Babington meint; wenigstens fand ich in Martyn's plantae Cantabr. 1763 (114 Seiten nackter Pflanzennamen in bunter Reihe) *Galeopsis villosa* nicht. Die zweite Art ist:

L. Tetrahit OK. = *Gal. Tetrahit* L. Wegen Einziehung von *Galeopsis ochroleuca*, die Bentham noch gelten liess, vergl. Aschs. Fl. Brand. und O.Ktze., Fl. Leipz. Die anderen aufgestellten Arten sind Microspecies.

Lamium amplexicaule L. Japan.

Lavandula bipinnata OK. (*Bysteropogon b.* Roth 1821 = *Lav. Burmannii* Bth. 1833) α Burmaniana O.Ktze. nec Bth. Bracteae haud aristatae calyce breviores. Dekkan: Jabbalpur.

β Rothiana O.Ktze. Bracteae longe aristatae calycem longe superantes ist die in Indien vorherrschende Form und von Roth zuerst beschrieben. Da Bth. die var. α gar nicht gekannt oder übersehen zu haben scheint, glaubte er, Burmann habe bei seiner hierhergehörigen *Lav. multifida* Burm. (nec L.) fl. ind. t. 38 fig. 1 ein Versehen begangen und schloss diese Abbildung aus. Aber Burmann's Zeichnung ist richtig und passt für die von mir genannte var. α Burmanniana. Diese liegt auch im Kew Herbar in 1 Exemplar aus Concan, coll. Stocks „Law" mit β Rothiana und γ intermedia O.Ktze. bracteis brevi-aristatis calycem vix superantibus von demselben Standorte. Diese Art findet sich auch in Arabien, bez. Socotra in z. Th. gleichen, ähnlich wie in Ostindien variirenden Formen, z. Th. in anderen Varietäten. Letztere sind:

δ subnuda OK. (sp. Bth.) mit mindergetheilten Blättern von gewöhnlicher zarter Behaarung, sonst = var. intermedia; mehr eine Localform dürrer Orte, wie sie auch bei var. Rothiana nicht selten ist.

ε Nimmoi OK. (Bth.) mit minder getheilten Blättern mit $\pm$ breiteren Segmenten und $\pm$ zottiger Behaarung; sonst = intermedia; geht in die anderen Formen über. Socotra.

ζ setifera OK. (T.And.) ist die var. Rothiana entsprechende Form mit langgrannigen Bracteen und nur durch minder getheilte Blätter verschieden; Arabien und ähnlich in Ostindien.

Auch Formen mit breiteren Segmenten ähnlich var. Nimmoi finden sich in Ostindien, sodass der Unterschied mit der 2. Art der § Chaetostachys: L. Gibsoni Grah. 1839 (= L. Perrottetii Bth. 1848) nicht darin, noch in der Grösse oder in der Behaarung liegt, sondern in den Bracteen. Diese sind bei L. bipinnata OK. häutig bräunlich schmal und umschliessen die Kelche nicht, sodass letztere sichtbar sind. Bei L. Gibsoni sind die Bracteen krautig grün und so breit, dass die damit verdeckten Kelche von Aussen nicht sichtbar sind.

L. multifida L. (1753) var. canariensis OK. (sp. Mill. 1768 = *L. abrotanoides* Lam. 1789 = *L. multifida* var. *abr.* J. Ball) Caules vetustae lignosiores folia spicaeque conferta (i. e. internodiis brevibus vel brevissimis). Pedunculus longus subvillosus. Folia bipinnatifida rarius simplici pinnatifida, pubescentia. Auf den Canaren in der dürren afrikanischen Zone in Meeresnähe sehr verbreitet.

L. multifida L. var. pinnata OK. (L.f.) Folia cana inconspicue (sub lente) brevissime tomentosa pectinatim pinnatifida rarius subbipinnatisecta cet. ut in var. canariensis. Auf Lanzerote am Risco de Famara und auf Tenerifa bei Taganana gesammelt. Ausserdem findet sich noch var. Minutolii OK. (C.Bolle) foliis floccoso subtomentosis cet. ut in var. pinnata auf Gran Canaria. Christ protestirt zwar gegen die von J. Ball vorgenommene Vereinigung der *L. canariensis* (meist als *L. abrotanoides* bekannt) mit L. multifida, aber ausser obigen Unterschieden finde ich bei Durchsicht eines reichen Materiales keine, sodass Ball doch recht gethan hatte; denn es finden sich auch in Afrika und Spanien manchmal solche Formen, deren einjähriger krautiger Trieb sich verkürzt und ± gebüschelte Blätter an dem basalen holzig werdenden Theile und mehrere gedrängte Blüthenähren zeigt; andererseits verlängert sich auch auf den Canaren an feuchten Standorten und sobald diese Formen in Gärten kommen, die jährlichen, im Herbst absterbenden oberen Triebe: die Internodien werden länger, die Blätter entfernter; auch wird dann die Stengelbehaarung lockerer, länger. Die anderen von Christ hervorgehobenen Unterschiede kann ich ebensowenig als durchgreifend bestätigen. *L. Minutolii* ist ausserdem nicht strigos behaart (ein Schreibfehler?) sondern wie Bolle angiebt, floccos pubescent. Dasselbe wird bei *C. foliosa* Christ der Fall sein, wenigstens zeigen die in Kew befindlichen Exemplare von Bourg. pl. can. 1477 (1471 Druckfehler? bei Christ) dergleichen Behaarung und die Blattgestalt, sowie die Internodienlängen dieser Exemplare schwanken zwischen den Beschreibungen von *Minutolii* und *foliosa*, die ausserdem von ein und demselben Standorte sind und schon früher als *L. pinnata* var. von Lowe gesammelt wurden. Bezüglich der Blattform gehen *canariensis* und *pinnata* ebenso wie die festländischen Formen ineinander über, sodass also nur die verschiedene Behaarung als wesentlicher Unterschied für diese in den Extremen allerdings recht auffallenden Varietäten verbleibt.

L. Stoechos L. Tenerifa.

L. viridis Ait. Madeira.

Leonotis nepetifolia R.Br. (L.) St. Thomas. Bengalen, Dekkan.

Lepechinia Schiedeana Vatke (*Stachys Schied.* Schlecht. in Linnaea 1832 = *Lep. procumbens* Bth. 1834). Costarica: Irazu.

Leonurus Cardiaca L. Pennsylvanien.

L. sibiricus L. St. Thomas. Costarica. Canton. Java: Sumbing.

Leucas Burm. (1737) thes. zeyl. 140 t. 63. Es wird meistens R. Brown hierfür citirt, aber Burmann hat die Gattung zuerst aufgestellt, richtige Gattungsunterschiede angegeben und dazu Leucas biflora abgebildet.

L. angularis Bth. (*L. javanica* Bth. var. *Horsfieldiana* Miq.) *α* normalis. Folia brevia (1 : 1¼—2). Java: Tjibelong, Sagaranten.

β longifolia O.Ktze. Folia acuminata (1 : 2½—3.) Bengalen. Letztere Blattform ist bei der verwandten L. mollissima häufiger, die sich aber durch kurze Kelchzähne unterscheidet.

L. lavandulifolia Sm. 1819 (*L. linifolia Spr.* 1825) Batavia.

L. marrubiodes Desf. var. leucocephala O.Ktze. (Miq.) Pili calycis longiores; folia subtus villosa haud tomentosa. Java: Bromo.

L. martinicensis R.Br. Dekkan.

L. stelligera Wall. *α* pubescens O.Ktze. Folia pilosa glabriscula. Westghats. (Die subtomentose Form ist var. hamatula OK. (W.&A.).

L. zeylanica R.Br. (L.) Anam: Turong.

Leucosceptrum canum Sm. Sikkim. Ein bis 7 m hoher Baum.

Lophanthes = Agastache.

Lycopus europaeus L. U. St.: Erie, Oil City. Bentham und Gray geben an, dass L. europaeus und *L. sinuatus* keine Ausläufer hätten, aber beide haben deren; das Versehen dürfte darauf beruhen, dass diese Autoren zufällig nur blühende Ausläufer beim Niederschreiben getrocknet vor sich hatten; diese als kleinere handlichere Exemplare eignen sich ja meist besser zum Einlegen und von den grösseren kräftigeren Stöcken pflegt man nur die oberen Zweige einzulegen. Dann construirt Gray noch unrichtige Unterschiede bez. der ± stumpfkantigen Stengel und der Blätter, welche letztere doch auf derselben Pflanze meist variiren, je nachdem sie oben oder unten am Stengel stehen; die unteren pflegen breiter zu sein und sind in der Regel (wenn auch nicht immer) tiefer gezähnt bis eingeschnitten etc. Uebrigens hatte früher Gray selbst sinuatus als var. zu L. europaeus gestellt, ich finde aber nicht einmal Varietätenunterschiede. Die amerikanischen Exemplare von L. europaeus variiren in gleicher Weise wie die der alten Welt.

Majana Rumpf (1747) V 291 und 296 t. 101 und 102 fig. 3 = *Coleus* Lour. 1790. Die Arten, bez. Varietäten, welche Rumpf aufführt, gehören alle zu *Coleus* und wird schon von Linné *Majana rubra* als alleiniges Synonym zu *Ocymum scutellariodes* L. = *Coleus scutellariodes* Bth. citirt.

M. galeata OK. (*Coleus g.* Bth. em. = *Plectranthus galeatus* Vahl 1790 symb. I 43 = *C. macropus, remotiflorus & spectabilis* Miq. = *C. malabaricus* Bth. 1831 em. Hk.f. in Fl. brit. Ind. IV 626, i. e. incl. *C. ovatus, Macraei, Walkeri, mollis & leptostachys* Bth.). *α* normalis. Folia late ovata acuta pubescentia (= var. *mollis* Hk.) f. albiflora O.Ktze. Java: Tjibodas, Lembang. Dies ist die von Vahl zuerst beschriebene Form, die aber, weil er die Kelche nicht beschrieben hatte, verschiedenen Deutungen unterworfen gewesen ist. Bentham führt die Pflanze nur ex descr. auf und stellt sie in die § 1 zuletzt. Miquel stellt sie jedenfalls richtig zur § Hiantes, deren Fruchtkelche 4 zu einer Lippe verwachsene spitze Zähne besitzen, von denen 2 tiefer stehen, während der 5. Zahn zur grossen Oberlippe ausgebildet ist, so wie es L'Hér. stirp. t. 41 für Plectranthus fruticosus 1784, bez. Lam. ill. 513 für die damit identischen *Germanea urticifolia* 1796 abbilden. Diese Arten Majana galeata und Pl. fruticosus sind fast völlig gleich bis auf die verwachsenen Staubfädenbasis — dem Genuscharacter —, die bei letzterer Art aus Afrika nur soweit sie mit

der Corolle verwachsen sind, reicht, während bei Majana galeata aus Asien über die Anwachsungsstelle hinaus die Staubfäden noch ± verwachsen sind. Die Vahl'sche Pflanze stammt aus Java, wo, wie überhaupt in Asien *Coleus galeatus* = *malabaricus* durch die grossen Corollen mit auffallend grosser helmartiger Unterlippe — wie es Vahl auch beschreibt — sich vor allen dortigen Plectranthus und *Coleus*-Arten auszeichnet, sodass ihre Identität mit dieser Art nicht zu bezweifeln ist. Hooker l. c. giebt die Blüthen nur lilla an; es giebt aber auch eine f. albiflora; das Kraut und der Stengel ist manchmal wie bei anderen *Coleus*-Arten roth gefärbt; var. macropus OK. (Miq.) ist die nahezu kahle Varietät. Die Bracteen fallen sehr leicht ab, sind meist nur an den jüngsten Theilen der Inflorescenz vorhanden, wodurch die Vahl'sche Angabe, dass sie fehlen sollen, erklärlich ist.

M. scutellariodes OK. (L. em. Miq.) var. **Blumei** Miq. (Bth.) & var. atropurpureus OK. (Bth.). Diese und ähnliche Culturvarietäten finden sich oft auf Java, als Einzäunung der Caffeeplantagen zum Schutze gegen Wildschweine, welche vor der braunen, oft gelbberandenten, bez. schwarzpurpurnen Blattfarbe dieses Krautes scheuen sollen. Java, auch wild. Penang. Hierzu nach Miquel noch *C. ingratus* Bth., *laciniatus* Bth.

Speciesnamen haben zu wechseln:

Coleus spicatus Bth. 1830 = *Plectranthus caninus* Roth 1821
= Majana canina OK.
C. barbatus Bth. (Andr. ± 1810) = *Plectranthus Forskalii* W. 1800 excl. syn.
= M. Forskalii OK.
C. aromaticus Bth. 1830 = *C. amboinicus* Lour. 1790 = M. amboinica OK.
C. Persoonii Bth. 1832 = *Ocimum pan.* Pers. 1807 = M. paniculata OK.
C. tuberosus Rich. non Bth. (Bl.) = M. Richardiana OK.

Die anderen Arten sind unverändert von *Coleus* übertragen: Majana acuminata (Bth.), arabica (Bth.), Benthamiana (Arn.), bicolor [Bl.] (Bth.), Blancoi (Bth.), carnosa (Hassk.), glandulosa (Hk.f.), grandifolia (Bth.), inflata (Bth.), lanuginosa (Hochst.), latifolia (Hochst.), Mannii (Hk.f.), macrophylla [Bl.](Bth.), macrostachya (Bth.), multiflora (Bth.), parviflora (Bth.), puberula (Miq.), pumila (Blanco), secundiflora (Bth.), spicata (Bth.), Suganda (Blanco), tenuicaulis (Hk.f.), tuberosa [Bl.](Bth.), Zatarhendi [Forsk.](Bth.) OK.

* **Majorana** Ludw. 1737 „Tourn." von Caruel wieder von Origanum getrennt; vergl. Origanum.

Marrubium vulgare L. Gran Canaria.

Marsypianthes Chamaedrys OK. (*Clinopodium Ch.* Vahl = *M. hyptodes* Mart.) Trinidad. Caracas. Costarica: Port Lemon.

Melissa parviflora Bth. Java: Sikkim.

Mentha aquatica L. var. **citrata** OK. in Fl. Leipz. (Ehrh.) = var. *glabrata* Bth. Pennsylvanien.

M. arvensis L. var. canadensis OK. (L.) Forma robusta — 1 m alta pilosa vel villosa foliis lanceolatis (1 : 2—2 1/2) vel partim (inferioribus) ovatis acutis (1 : ± 1 1/2). Niagara.

var. borealis OK. (Mchx., *M. canadensis* var. Bth.) Forma ± glabra cet. ut var. canadensis. U. St.: S. Louis.

M. Pulegium L. Nordamerika.

Mesosphaerum P.Br. (1756) Jam. 217 excl. syn. Burm. = *Condea* Ad.

(1763) II 504 = *Hyptis* Jacq. 1786. Von Bth. in DC. prod. ist die Browne'sche Benennung bei *Hyptis suaveolens* richtig citirt, aber in BHgp. vergessen worden.

Die Gattung beruht ursprünglich nur auf Mesophaerum *hirsutum fol. cord.* P.Br., die von Browne ganz richtig beschrieben und auch bezüglich der characteristischen Kelche treffend abgebildet ist; aber Burmann's Citat gehört zu Anisomeles, dagegen ist das Citat Sloane's richtig. Linné nannte diese häufigste und verbreiteste aller Arten *Ballota suaveolens.* Das Synonym *Condea* Ad. c. syn. *Satureja americana* hort. paris. ist *Satureja americana* Poir. 1804 c. syn. *Sat. Condaea* Juss. & *Condaea frutescens* Desportes = *Hyptis scoparia* Poit. 1806 = Mesophaerum americanum OK.; dieses Synonym *Condea* Ad., welches Durand Index ganz richtig zu *Hyptis* stellt, würde auch die Priorität vor *Hyptis* haben. Die blossen Autorcitate in () bei den Arten dieser Gattung beziehen sich auf Homonyme von *Hyptis,* die in [] auf andere Genera.

M. atrorubens OK. (Poit.) Trinidad.

M. brevipes OK. (Poit.) Trinidad.

M. capitatum OK. [L.](Jacq.) Portorico. Trinidad.

M. latanifolium OK. (Poit.) Trinidad.

M. mutabile OK. (*Nepeta m.* Rich. in act. soc. h. n. par. 1792 p. 110). α spicata OK. (*Hyptis spicata* Poit. 1806). Forma subglabra pubescens. Trinidad.

β polystachyum OK. (*Hyptis p.* HBK.) Pilosior, inflorescentia villosa lanata. Costarica.

M. obtusiflorum OK. (Bth.) Costarica.

M. Parkeri OK. (Bth.) Costarica.

M. pectinatum OK. (*Nepeta p.* L. = *Hyptis p.* Poit.) St. Thomas. Portorico. Trinidad. Venezuela. Java.

M. radiatum OK. (W.) Java. Die Arten, welche in Asien sich finden, sind nur amerikanischen Ursprungs.

M. suaveolens OK. (*Ballota s.* L. = *Hyptis s.* Poit.) St. Thomas. Caracas. Anam. Singapur. Java. Birma.

M. verticillatum OK. (Jacq.) Colon.

Von den anderen Arten haben Namen zu wechseln:

Hyptis Gaudichaudii Bth. 1831 = *Clinopodium brasilicum* Vell. 1825
= Mesophaerum brasilicum OK.

H. sinuata Pohl in Bth. Lab. 103 incl. *H. marrubiastra* Pohl l. c. 102 (1832—36)
= *H. marrubiaea* Bth. 1848 = M. marrubiastrum OK.

H. muricata Bth. „Schott" 1832—36 incl. *H. inodora* Schrank 1823
= M. inodorum OK.

H. glomerata Schrank „Mart." Syll. rat. II 55 incl. *H. oppositifolia* Schrank l. c. 52
= M. oppositifolium OK.

H. communis St. Hil. in Bth. Lab. 123 incl. *H. pumila* Pohl in Bth. l. c. 122
= M. pumilum OK.

H. umbrosa Salzm. in Bth. 1832—36 incl. *H. graveolens* Schrank 1828
= M. graveolens OK.

H. reticulata Mart. in Bth. Lab. 141 incl. *H. longiflora* Pohl in Bth. l. c. 140
= M. longiflorum OK.

H. fasciculata Bth. = *H. undulata* Schrank = M. undulatum OK.

H. remota Pohl in Bth. Lab. Nr. 109 ex Schmidt fl. bras. incl. *H. cordata* Pohl l. c. Nr. 108
= M. cordatum OK.

H. violacea Pohl l. c. Nr. 131 incl. *H. arida* St. Hil. l. c. Nr. 130
= M. aridum OK.

Die unter St. Hil. und Pohl angeführten *Hyptis*-Arten müssen streng-

genommen Bth. „St. Hil.“, bez. Bth. „Pohl“ citirt werden, da sie zuerst in Bentham's Labiaten-Monographie publicirt sind. Die anderen Arten sind:

Mesophaerum actinocephalum (Gris.), adamantium (St.Hil.), adpressum (St.Hil.), affine (Bth.), albidum (HBK.), albipes (St.Hil.), alpestre (St.Hil.), altheaefolium (Pohl), altissimum (St.Hil.), alutaceum (Pohl), ammotrichum (Wright), ammotrophum (Gris.), amethystodes (Bth.), angulosum (Schott), angustifolium (Pohl), araripense (Bth.), arboreum (Bth.), ? argutum (Pohl), aristatum (Bth.), asterodes (St.Hil.), barbatum (Schrank), ? Besckeanum (G.Kze.), Blanchettii (Bth.), brachyphyllum (Mart.), brachystachyum (St.Hil.), brunnescens (Pohl), caespitosum (St.Hil.), calidum (Mart.), calophyllum (St.Hil.), calycinum (Pohl), campanulatum (Bth.), camporum (Bth.), canum (Pohl), canescens (HBK.), caprariaefolium (Pohl), cardiophyllum (Pohl), carpinifolium (Bth.), Claussenii (Bth.), clavelliferum (Bth.), coccineum (Mart.), coeruleum (St.Hil.), complicatum (St.Hil.), concinnum (Bth.), confertum (Pohl), conspersum (Bth.), coriaceum (Bth.), corymbosum (Bth.), crassifolium (Mart.), crenatum (Mart.), crinitum (Bth.), criocaulodes (Rich.), crispatum (Pohl), cuneatum (Pohl), cymulosum (Bth.), densiflorum (Pohl), densifolium (Pohl), dictiocalyx (Bth.), dilatatum (Bth.), ditassodes (Mart.), divaricatum (Pohl), diversifolium (Bth.), dubium (Pohl), dyctiodeum (Pohl), elongatum (Bth.), Emeroyi (Torrey), eriocalyx (St.Hil.), eriocephalum (Bth.), eriophyllum (Pohl), excelsum (Mart. & Gal.), expansum (Pohl), ? fastigiatum (Bth.), ferrugineum (Bth.), ferruginosum (Pohl), floridum (Bth.), foliosum (St.Hil.), fragilifolium (St.Hil.), fruticosum (Salzm.), glaucum (St.Hil.), ? glechomodes (Weinm.), glutinosum (Bth.), gonocephalum (Wright), goyazense (St.Hil.), gratiolifolium (St.Hil.), halimifolium (Mart.), heteranthum (Bth.), heterophyllum (Bth.), Hilarii (Bth.), hirsutum (HBK.), hispidum (Bth.), homalophyllum (Pohl), humile (Bth.), hypoleucum (Bth.), imbricatum (Pohl), inamoenum (Bth.), incisum (St.Hil.), interruptum (Pohl), involucratum (Bth.), irregulare (Bth.), Itatiaiae (Wawra), laciniatum (Bth.), lacunosum (Pohl), lacustre (St.Hil.), lagenarium (St.Hil.), lamiifolium (Weinm.), lanatum (Pohl), lanceolatum (Poir.), laniflorum (Bth.), lappaceum (Bth.), lappulaceum (Mart.), latifolium (Mart.), laurifolium (St.Hil.), lavandulaceum (Pohl), laxiflorum (Mart.), leptocladum (Bth.), leucocephalum (Mart.), leucophyllum (Pohl), lilacinum (Cham. & Schl. „Schiede & Deppe“), linariodes (Pohl), lippiodes (Pohl), lobatum (St.Hil.), longifolium (Pohl), longipes (St.Hil.), lophanthus (Mart.), Lorentzianum (O.Hoffm.), lucidum (Pohl), Lundii (Bth.), lutescens (Pohl), lythrodes (Pohl), macranthum (St.Hil.), macrocephalum (Mart.&Gal.), macrostachyum (Bth.), malacophyllum (Bth.), marginatum (Schmidt), marifolium (Bth.), Martinsii (Bth.), melanostictum (Gris.), melissodes (HBK.), melochiodes (St.Hil.), membranaceum (Bth.), ? menthodorum (Schrank), microphyllum (Pohl), minutiflorum (Gris.), Moçinianum (Bth.), molle (Pohl), mollissimum (Bth.), monticolum (Mart.), multibracteatum (Bth.), multiflorum (Pohl), nervosum (Pohl), nicaraguense (Oerst.), nigrescens (Pohl), nitidulum (Bth.), nudicaule (Bth.), oblongifolium (Bth.), obtectum (Bth.), obtusatum (Bth.), obvallatum (Spr.; Schmidt), odoratum (Bth.), orbiculare (Pohl), ovalifolium (Bth.), ? ovatum (Pohl), paludosum (St.Hil.), paniculatum (Bth.), passerinum (Mart.), pauciflorum (Pohl), pedalipes (Gris.), pedunculare (Bth.), petiolare (Pohl), petraeum (St.Hil.), pilosum (Bth.), platanifolium (Mart.), plectranthodes (Bth.), plumosum (Bth.), polyanthum (Poit.), proteodes

(St.Hil.), pruinosum (Pohl), pubescens (Bth.), pulegiodes (Pohl), Purdiaei (Bth.), pycnocephalum (Bth.), racemulosum (Mart.), ramosum (Pohl), recurvatum (Poit.), reflexum (St.Hil.), rhabdocalyx (Mart.), rhombodeum (Mart.), rhytideum (Bth.), rigidum (Pohl), rotundifolium (Bth.), rubicundum (Pohl), rubiginosum (Bth.), rugosum (Bth.), salicinum (Schmidt), salviaefolium (Pohl), Salzmannii (Bth.), saxatile (St.Hil.), scabrum (Bth.), selaginifolium (Mart.), Sellowii (Bth.), sericeum (Bth.), Sideritis (Mart.), simplex (St.Hil.), spicigerum (Lam.), spinulosum (Bth. Nr. 179), spireaefolium (Mart.), stellulatum (Bth.), strictum (Bth.), subrotundum (Pohl), subverticillatum (Anders.), sylvularum (St.Hil.), Tafallae (Bth.), tephrodes (A.Gray), tetragonum (Pohl), tomentosum (Poit.), tricephalum (St.Hil.), turnerifolium (Mart.), Tweedii (Bth.), uliginosum (St.Hil.), uncinatum (Bth.), urticodes (HBK.), velutinum (Pohl), verbenifolia (Schmidt „Mart."), vele (Kth. & Bouché), vepretorum (Mart.), veronicifolium (Pohl), vesiculosum (Bth.), vestitum (Bth.), viejense (Oerst.), villosum (Pohl), virgatum (Bth.), viscidulum (Bth.) vitifolium (Pohl), vulcanicum (Seem.), xanthiocephalum (Mart.) OK.

† Micromeria = Clinopodium.

[] **Molucca** L. 1735 = *Moluccella* L. 1737. Linné veränderte nur 1737 den früher adoptirten Tournefort'schen Namen, was schon Moench corrigirte. Die zwei Arten sind: Molucca laevis* Moench (L.) und spinosa* Moench (L.) Die anderen 2 Arten, welche Linné noch dazu stellte, gehören nicht hierher.

Moluccella = Molucca.

Monarda punctata L. Niagara.

Moschosma = Basilicum.

Nepeta = Glechoma.

Notochaete hamosa Bth. f. albiflora O.Ktze. Sikkim.

Ocimum Basilicum L. *α* hispidum OK. (Lam. 1783 = *α pilosum* Bth., sp. W. 1809). Bengalen.

β **glabratum** Bth. f. chlorocalyx O.Ktze. kahle Form mit grünen Kelchen. Java: Sumbing.

β f. chromocalyx O.Ktze. Calyces colorati brunnei subviolacei. Java: Borobudor, Batavia.

O. gratissimum L. Java: Batavia.

O. micranthum W. Barbados, Trinidad, Colon.

O. sanctum L. Java: Batavia. Cochinchina. Calcutta.

Origanum L. incl. *Thymus* L. Beide Gattungen hatte ich in meiner Taschenflora von Leipzig vereinigt, weil ich bei Ausarbeitung der Clavis für die Genera fand, dass *Thymus* und Origanum bloss durch die Bracteen verschieden sind und bezüglich der Bracteen Zwischenformen bei mediterranen *Thymus*-Arten vorkommen. Bentham in BHgp. erhält beide Gattungen getrennt aufrecht, bemerkt aber „Genus Origanum a *Thymo* potius inflorescentia quam characteribus floralibus distinctum. Caruel zog später die Gattungen wiederum zusammen und bemerkte in Flora italiana VI, 96 zu dem obigen Citat von BHgp.: scrivono Bentham et Hooker senza ricordarsi che in certi Timi (*Th. capitatus*, *striatus*, *longiflorus*, *cephalotus* etc.) l'inflorescenza viene ad essere, per motivo dello sviluppo grande delle brattee, sostanzialmente la stessa che negli Origani. Er trennt aber Majorana als besondere Gattung ab und stellt diese zu den Mentheen, welche Gattung Majorana dann wesentlich durch stamina

omnia erecta von Origanum, bez. *Thymus*, welches stamina inferiora adscendentia hat, verschieden ist. Caruel nannte Origanum vulgare 1884: *Thymus Origanum*, also genau so, wie ich es bereits in meiner Flora von Leipzig 1867 gethan, woraus hervorgeht, dass Caruel ohne Kenntniss meiner früheren Vereinigung beider Gattungen, dieselbe auf Grund eigener Studien von Neuem vollzog. Bei meiner Revision der Gattungsnamen fand ich nun, dass Origanum und *Thymus* sowohl 1735 als 1737 von Linné gleichzeitig aufgenommen worden sind, dass Origanum bei Linné stets vor *Thymus* publicirt ist und 1735 zu Origanum nur Majorana, dagegen zu Thymus zwei jetzt isolirte Genera *Satureja* und Thymbra als Synonyme hinzugefügt sind, also *Thymus* L. die unklarere Gattung ist, ferner dass 1753 Origanum 10 Arten und *Thymus* nur 8 Arten erhalten hat; mithin ist Origanum als Gattungsname für die erweiterte Gattung zu benutzen. Ich sammelte, abgesehen von den mediterranen und orientalisch-russischen Arten, die ich hier nicht notire, nur:

O. vulgare L. **var. virens** Brot. Laguna, Tenerifa.

Unter Origanum sind ausserdem schon richtig benannt: O. ciliatum Boiss. & Ky., compactum Bth., cordifolium Boiss. (Montb. & Auch.), Dictamnus L., Ehrenbergii Boiss., Haussknechtii Boiss., laevigatum Boiss., leptocladum Boiss., libanoticum Boiss., majoricum Camb., pulchellum Boiss., pulchrum Boiss. & Heldr., rotundifolium Boiss., scabrum Boiss. & Heldr., sipyleum L., Tournefortii Ait.

Die anderen Arten sind von *Thymus* zu übertragen, wobei zunächst einige Namen zu ändern sind:

Thymus vulgare L. non *Origanum vulgare* L. = Origanum Thymus OK.

Th. Billardieri Boiss. 1849 = *Th. integrum* Gris. 1844 = O. integrum OK.

Th. Chamaedrys Fries = *Th. pulegiodes* L. 1753 = *Th. Serpyllum* L. var. *Chamaedrys* Aschs. (Fries) var. *montanus* Bth.
= Origanum Serpyllum OK. var. pulegiodes OK.

Bentham, Ascherson, Caruel u. A. ziehen *Th. Chamaedrys* zu *Th. Serpyllum*, aber Nyman, der, Bentham folgend, damit *Th. pulegiodes* L. identificirt, trennt diese Form wieder als Art. Jedoch die Artzersplitterung bei § Thymus, welche selbst Nyman nur theilweise annimmt, ist wegen Vernachlässigung der variablen Eigenschaften: Blüthendimorphismus, Behaarung, ☉—4, Blattform u. s. w. keineswegs gerechtfertigt. Da ich indess keine Zeit jetzt habe, eine Revision vorzunehmen, so folge ich meist den Artenannahmen von Nyman. Die anderen *Thymus*-Arten sind: Origanum aciculare (W. & Kit.), aestivum (W. & Lge.), albicans (Hfg.), Bowei (Bth.), bracteatum (Lge.), bracteosum (Vis.), Broussonetii (Boiss.), caespititium (Brot.), capitatum [L.] (Link), capitellatum (Hfg.], cappadocicum (Boiss.), carnosum (Boiss.), cephalotes (L.), ciliatum [Desf.] (Bth.), cilicicum (Boiss. & Bal.), ? cimicinum (Eichw. „Blum“ cfr. Ledeb.), comptum (Friv.), decussatum (Bth.), diffusum (Salzm.), Funkii (Coss.), granatense (Boiss.), Herba-barona (Loisl.), hiemale (Lge.), hirsutum (MB.), hirtum (W.), Jankae (Celak.), longiflorum (Boiss.), Loscosii (Willk.), maroccanum (Ball), Mastichina (L.), membranaceum (Boiss.), micromeriodes (Rouy), Munbyanum (Boiss. & Reut.), nitidum (Guss.), origanodes (Webb), Piperella (L.), Richardii (Pers.), sabulicolum (Coss.), saturejodes (Coss.), serpyllodes (Bory), Serpyllum (L.), silvestre (Hfg.), striatum (Vahl), syriacum (Boiss.), teucriodes (Boiss. & Spr.), tomentosum (W.), villosum (L.), Webbianum (Rouy), Zygis (L.) OK. und folgende muthmassliche Hybriden: Origanum capitellatum × Mastichina (Rouy) = *O. Welwitschii* (Boiss.); O. Funkii × Zygis (Rouy) = *O. paradoxum* (Rouy); O. aestivum [Reuteri] × Webbianum (Rouy) = *O. valentinum* (Rouy) OK.

Orthosiphon stamineus Bth. var. microphyllus O.Ktze. Folia 1—2 cm longa. f. glabriusculus O.Ktze. Forma subglabra. Anam: Turong. Ich fand diese Art strauchig $1^1/_2$—2 m hoch, die Zweige sind stark verholzt; bisher ist die Pflanze nur als krautig bekannt und beschrieben. Da aber die krautigen Formen auch bezüglich Grösse und Behaarung der Blätter variiren, so ist auf das Holzigwerden allein hier kein besonderer Unterschied zu gründen.

Phlomis oblongifolia OK. (*Leonurus obl.* Bl. 1826 = *Gomphostemma macrophyllum* Miq.) Java: Tjibodas. „Calycibus pilosissimis dentibus subulatis" schreibt Blume; die Kelchhaare sind ziemlich lang, zahlreich, abstehend und etwas steif. Miquel schreibt sogar „setis" und giebt weitere Unterschiede mit dem ähnlichen *Gomphostemma membranifolium* Miq. = Phlomis rugosa Bth. ex BHgp. Der Habitus der beiden Arten ist infolge der langgestielten, bis 20 cm langen und 10 cm breiten, also aussergewöhnlich grossen Blätter für die Labiaten mit axillären Blüthenwirteln ungewöhnlich. Miquel beschreibt den Unterschied der im Kelch eingeschlossenen, bez. lang vorstehenden Corollenröhre richtig; dagegen ist die Angabe calycis dentes tubo plus duplo breviores nur für die verlängerten Fruchtkelche richtig; bei jugendlichen Kelchen ist es fast umgekehrt, da sich die Kelchröhre erst später verlängert und die jugendlichen Kelchzähne schon lang sind.

Plectranthus Coetsa Ham. Sikkim.

P. intermedius Zoll. & Mor. Java: Wilis 2000 m.

P. Maddenii Bth. Sikkim.

P. mollis Spr. (*Ocimum m.* Ait. 1789 = *P. incanus* Lk. 1821). Westghats.

P. oblongifolius Wall. (pl. as. II p. 16 hat die Priorität vor den auf p. 17 publicirten *P. Gerardianus, graciliflorus* und *striatus* Bth.) Sikkim.

P. ternifolius Don. Terrai.

Pogostemon Desf. incl. *Dysophylla* Bl. = § Hassk. Die Uebergänge von lockerer zu dichter ähriger Inflorescenz bei verschiedenen Arten sind zu auffällig, als dass man darauf die Blume'sche Gattung aufrecht erhalten könnte.

P. amaranthodes Bth. Sikkim 800 m.

P. auricularia Hassk. (L.) Singapur, Beutenzorg.

P. benghalense OK. (*Origanum b.* Burm. 1768 = *Pog. plectranthodes* Desf. 1815). Westghats. Die Zeichnung, welche Burmann dazu lieferte, ist mangelhaft, insbesondere weil sie die characteristischen breiten, in der Burmann-schen Diagnose richtig als ovat beschriebenen Bracteen nicht zeigt.

P. Heyneanum Bth. 1834. α crenatifolium O.Ktze. Folia $\pm$ crenata. Java: Rambay.

β Patchouli OK. (Pelletier 1844) Folia incisodentata. Java, cult.; Hk.f. in fl. brit. Ind. vereinigt sehr richtig die Patchouli-Pflanze mit *P. Heyneanum,* stellt aber den älteren Namen von Bentham nicht voran. Das fragliche Synonym *Origanum indicum* Roth ist unbedingt zu streichen, denn z. B. „Calyx decemdentatus" passt absolut nicht.

P. menthodes Bl. ex descr. Java: Gede, Malawar 2000 m. Die Farbe lässt sich getrocknet nicht mehr erkennen, da die Art subnigrescent ist; die Corolle ändert von hellroth bis dunkelroth und schmutzig purpurn.

P. parviflorum Bth. Vorderindien: Westghats.

P. stellatum OK. (*Mentha st.* Lour. = *Dysophylla crassicaulis* Bth.) Anam: Turong. — *Mentha stellata* Lour. wird von Bth. zu *Dysophylla verticillata* = Pog. vertic. Miq. gestellt, aber die Loureiro'sche Beschreibung passt nur auf die übrigens nahe verwandte *D. crassicaulis* und zwar auf var. pumilum.

„Foliis quaternis oblongis obtusis serratis. Calyx erectus laciniis acutis.“ Dagegen hat P. verticillatum linearlanzettige zu 4—10 quirlige Blätter und Kelche, deren stumpfliche Zipfel allseitig spreizen. Zu P. stellatum gehört auch *Dys. Helferi* Hk.f. und var. Sampsonii OK. (Hance) foliis ternatis.

P. tuberculosum Bth. Sikkim 1500 m.

P. villosum Bth. (Roxb.) Vorderindien: Westghats.

Die anderen Arten von *Dysophylla* sind auf Pogostemon zu übertragen: P. Benthamianum (Hance), cruciatum (Bth.), erectum (Dalz. incl. *Dys. gracilis* Dalz. = var. gracile OK., *D. tomentosa* Dalz. = var. tomentosum OK. und *D. stellata* Bth.), japonicum (Miq.), lineare (Bth.), myosurodes Bth. incl. *D. rugosa* Hk.f. = var. rugosum OK. spicis brevioribus), pentagonum (Clarke incl. *D. Griffithii* Hk.f. und *D. Stocksii* mit variabler Kelchbehaarung), porophyllodes (Gray), quadrifolium (Bth.), salicifolium (Dalz.) OK.

Pycnanthemum = Koellia.

Rosmarinus officinalis L. Tenerifa, cult.

Salvia aegyptiaca L. Gran Canaria, Tenerifa, Gomera (nach WB. bloss auf Tenerifa).

S. canariensis L. Gran Canaria.

S. compacta O.Ktze. n. sp. (§ Calosaphe §§ Brachyanthae Bth.). Suffrutex — 2 m altus multiramosus; caules quadranguli tomento tenuissimo canescentes. Folia glabrescentia vel subtus in nervis canescentia petiolata petiolo $1^1/_2$—$2^1/_2$ cm longo e basi rotundata ovata vel ovalia acuta vel acuminata (1 : $1^1/_2$—$2^1/_2$) 2—5 cm longa membranacea serrato dentata. Inflorescentiae compacte spiciformes 2—5 cm longae $1^1/_2$ cm latae brevipedunculatae haud secundae haud apice attenuatae. Calyx breviter campanulatus canescens haud glandulosus $\pm$ 3 mm longus dentibus 3 brevibus acutis uno latiore integro 2 angustioribus opposito. Corolla 6—10 mm longa coerulea intus glabra galea recta integra extus pubescenti labio inferiore patenti subcompresso apice trilobo lobo medio late emarginato sublongiore. Stamina 2 galeam non superantia cum stylo vix exserta glabra. Stigmata acuta inaequalia. α latifolia O.Ktze. Folia brevia acuta (1 : + $1^1/_2$). Costarica 1400 m Turrialva.

β irazuensis O.Ktze. Folia ovata acuta (1 : $\pm$ 2). Irazu 3000 m. Steht der S. brevicalyx am nächsten, von der sie sich durch die allseitswendige kurze gedrängte Aehre unterscheidet; die Blüthen sind so dicht wie bei S. densiflora aus Domingo, welche aber längere Kelche, kürzere Corollen und lang exserte Stamina hat. Die Art ist offenbar in Costarica weit verbreitet, wenigstens sah ich noch eine dritte Form: var. Oerstedtiana O.Ktze. foliis acuminatis (1 : $\pm 2^1/_2$) von Oerstedt in Costarica bei Pacaca gesammelt (Nr. 29), welches Exemplar als S. brevicalyx bestimmt war, aber den allseitswendigen, kurzen, nicht zugespitzten Aehren nach zu unserer Art gehört. Die dichte stumpfe Aehre findet sich bei der verwandten S. hispanica L.; diese hat aber viel längere und langgestielte Aehren und zeigt andere Kelche, sowie basal zugespitzte Blätter.

S. coccinea L. var. pseudococcinea OK. (sp. Jacq. = var. *ciliata* Bth.) caulibus patenter pilosis. St. Thomas, Portorico, Trinidad. Auf Java bei Sidanglaja und im Wilisgebirge, sowie auf der canarischen Insel Palma um Santa Cruz völlig eingebürgert.

S. hispanica L. Diese amerikanische Art ist bei Tjiboda auf Java wie wild.

S. occidentalis Sw. Portorico; die normale Form mit blauer Corolle.

f. bicolor O.Ktze. Corolla alba labiis coeruleis. St. Thomas.

f. violacea O.Ktze. Corolla atroviolacea. Trinidad.

S. plebeja R.Br. Vorderindien: Westghats.

S. reflexa Horn. (1807). U. St.: Nebraska. Hierzu *S. lanceolata* W. 1809 non Lam. 1791. Es hat S. lanceolata Lam. für *S. nivea* Thbg. 1807 zu gelten.

S. scutellariodes HBK. (= ? *S. costaricensis* Oerst.) Costarica: Turrialva.

S. tiliaefolia Vahl. Venezuela. Costarica.

S. verbenacea L. *α* Insel Porto Santo bei Madeira.

var. clandestina OK. (sp. L. = var. *praecox* Lange = var. *vernalis* Boiss. = var. *horminoides* Arc.) Auf Gran Canaria; ist nur eine winterliche, bez. Frühjahrsform.

Satureja = Clinopodium.

Scutellaria costaricana Wendl. Costarica.

Sc. discolor Colebr. Java: Megamendon.

Sc. galericulata L. U. St.: Cincinnati, Lyons.

Sc. indica L. Anam: Turong.

Sc. lateriflora L. U. St.: Cincinnati.

Sc. purpurascens L. *α* obtusifolia O.Ktze. Folia plurima obtusa vel summa acutiuscula. La Guayra — Caracas.

β **heterophylla** Bth. La Guayra — Caracas.

Sc. violacea Heyne. *α* subglabra O.Ktze. Glabrescens. Cambodgia. *β* Horsfieldiana OK. (sq. Miq.) Glanduloso pubescens. Java: Dieng.

Sideritis cretica L. (*S. candicans* Ait. = *Leucophae stricta* Webb). Gran Canaria. Der Name ist als unpassend zu merken, da die Art auf Creta fehlt.

S. Massoniana Bth. Madeira: Bom Succeso.

Soliera = Kurzamra.

Sphacele = Alguelagum.

Stachys ajugodes Bth. California: Yosemite.

St. arvensis L. Venezuela. Costarica. Tenerifa, Gran Canaria. Gomera.

St. cincinnatensis O.Ktze. Media inter St. hyssopifoliam Mchx. et St. floridanam Shuttlew. Ab St. hyssopifolia foliis petiolatis petiolis ± 1 cm longis, ab St. floridana foliis basi rotundatis vel subacutis haud cordatis differt. U. St.: Cincinnati. An hybrida?

St. hirta L. 1763. Gran Canaria. Diese Art = *Galeopsis hirsuta* L. 1753 müsste *St. hirsuta* heissen, wenn dieser Name nicht schon existirte.

* **Tendana** Rchb. Gattung erneuert; vergl. unter Clinopodium S. 514.

Teucrium betonicum L'Hér. Madeira.

T. canadense L. Pennsylvanien.

T. stoloniferum Roxb. Java: Megamendon.

† Thymus = Origanum.

Trichostema dichotomum L. U. St.: Cairo, Miss.

T. lanceolatum Bth. U. St.: Yosemite.

127. Plantaginaceae.

Plantago amplexicaule Cav. Von WB. bez. Barnéoud bloss für Gran Canaria angegeben, fand ich bei San Andres auf Tenerifa.

P. arborescens Poir. var. **compacta** Barnéoud (= *P. maderensis* Dcne. = var. *pubens* Lowe). Madeira.

P. Coronopus L. em. OK. var. **Cupani** Dcne. (Guss.) Madeira: Funchal. Diese Art gehört zu den ☉—♃ blühenden Pflanzen.

var. macrorhiza OK. (sp. Poir. = var. *crassifolius* Jan). An den nördlichen Strandklippen von Madeira nicht selten. Barnéoud unterschied diese perennirende Form durch stumpfliche Corollenzipfel, eine irrige Angabe. Es ist die Varietät mit am meisten fleischigen breiten Blättern, die auch breitere Blattzähne als var. serraria besitzt. An diesen nördlichen Strandklippen auf Madeira finden sich zahlreiche Succulenten und manche seltene fleischigblättrige Varietät von Arten, die sonst solche Blätter nicht besitzen z. B. Calendula officinalis var. maritima OK. und Samolus Valerandi var. succulentus O.Ktze.

var minor Barnéoud, WB. (= var. *simplex* und *canariensis* Dcne.). Diese einjährige Form mit kleinen ungezähnten Blättern fand ich auf Palma zwischen Santa Cruz und Breña, sowie bei Galdar auf Gran Canaria in Strandnähe.

var. serraria OK. (L.). In Lanzerote auf Aeckern. Linné unterschied diese Art nur durch die Blattform, aber bei P. Coronopus stellt schon Barnéoud eine var. serrariaefolia auf und liegt diese Blattform überhaupt in dem jetzt bekannten sonstigeren Variationskreis von P. Coronopus. Der Unterschied aber, den Barnéoud angab: 2-samige anstatt 4-samige Kapseln ist schon von Decaisne bereits aufgegeben, bez. als irrig berichtigt worden. Durch Abort 2-samige Kapsel finden sich auch bei anderen Varietäten von P. Coronopus.

P. Hasskarlii Dcne. Java: Gede, Sumbing 1600—3000 m.

P. Lagopus L. *α* **normalis** Insel Palma, Canaren.

β **lusitanica** WB. Insel Palma.

γ **gracilis** WB. Insel Palma.

P. major L. Portorico. Venezuela.

var. **asiatica** Dcne. (L.). Sikkim.

var. japonica OK. (Fr. & Sav.). Capsula ovata subglobosa haud conica. Japan. Franchet & Savatier beschreiben nur die grosse —2′ hohe Form; ich sammelte aber eine f. depauperata von 10—15 cm Höhe.

P. Psyllium L. Gomera (Canaren).

P. virginica L. *α* **normalis** Costarica. Die normale mässig grosse Form mit spatheligen bis lanzettigen, wenig dicken Blättern ohne besondere Blattstiele.

var. longifolia Gray. Costarica: Turrialva. Die grösste Form mit gestielten lanzettlichen Blättern.

var. crassifolia O.Ktze. Folia carnosa anguste lanceolata sessilia pedunculis subaequilonga. San Francisco. Ausserdem sind besonders zu erwähnen:

var. hirtella OK. (HBK. n. g. II t. 127) foliis brevibus latis (1 : ± 1½) sessilibus pedunculis longis, welche von Asa Gray mit schmalen Blättern angegeben und sonst verschieden behandelt ward; ferner die von allen vorstehenden Varietäten, welche höchstens kurz gezähnte Blätter haben, abweichende

var. pectinata O.Ktze. foliis lanceolatis 1½—2½ cm latis sessilibus dentibus —1 cm longis pectinato dentatis (pedunculis subaequalongis) aus Mexico etc. Die Art ist durch diöcisch kleistogame Blüthen mit 4 Stamina, meist nur 2 Samen, nicht lineare Blätter gut characterisirt, was bei vielen bisherigen Plantago-Arten nicht der Fall ist.

128. Nyctaginaceae.

Abronia fragrans Nutt. U. St.: Salt Lake, Utah.

A. latifolia Eschsch. San Francisco.

Allionia L. 1759 p. p. em. auct. = **Wedelia** Loefl. 1758.

Allionia Loefl. (1758) iter p. 181 (non L. syst. X, 1759, p. 890 ubi

Allionia et Wedelia Loefl. confusa sunt) = *Oxybaphus* L'Hér. ex W. 1797 = *Calyxhymenia* Ortega 1798 = *Calymenia* Pers. 1805.

A. angustifolia OK. (*Calymenia a.* Nutt. 1813 = *Oxybaphus a.* Sweet). U. St.: Nebraska. Ich muss das Arrangement der Gattungen Allionia, wie es noch BHgp. prioritätswidrig wiedergeben, richtigstellen: Linné beschrieb 1758 in Iter Löfl. ausführlich zwei neue Gattungen Wedelia und Allionia, die er 1 Jahr später unter Allionia vereinigte. Nach Linné's Zeit sind diese 2 Gattungen wieder auseinandergehalten, leider aber verkehrt, bez. neubenannt worden; es wurde anstatt Allionia (1758) die Gattung *Oxybaphus* begründet; Allionia violacea L. ist der Typus dieser Gattung, welche später viele Arten erhielt. Dagegen ist Wedelia Loefl. 1758 = *Allionia incarnata* L. 1759 die Gattung *Allionia* auct. geworden, welch letztere von Choisy in DC. prod. auf diese einzige Art beschränkt wurde. Diese Umtaufung der Genera ist incorrect; es muss demnach Wedelia und Allionia Löfl. 1758 wiederhergestellt werden, und auch die Gattung *Wedelia* Jacq. 1760 einen anderen Namen erhalten.

Es sind unter Allionia schon richtig benannt Allionia albida Walt. (= *Oxybaphus aggregatus* Vahl), cucullata F.&M., hirsuta Pursch (Nutt.), nyctaginea Mchx. (incl. *Oxybaphus Cervantesii* „Lag."), ovata Pursch (R.&P.), violacea L. Andere Speciesnamen haben zu erhalten:

Oxybaphus glabrifolius Vahl „Ort." 1798 = *Mirabilis corymbosa* Cav. 1791 = Alliona corymbosa OK.

Ox. micranthus Choisy = *Boerhaavia excelsa* W. = A. excelsa OK.

Ox. Wrigthii Hemsl. = *Quamoclidion oxybaphoides* A.Gray = A. oxybaphodes OK.

Von *Oxybaphus* sind unverändert zu übertragen: Allionia angustifolia (Nutt.), bracteosa (Gris.), campestris (Gris.), cordifolia (Choisy „G.Kze."), elegans (Choisy), expansa (R.&P.), floribunda (Choisy), glabra (Wats.), himalaica (Edgw.), linearifolia (Wats.), prostrata (R.&P.), viscosa (Cav.) OK.

Auszuschliessen ist: *Allionia incarnata* L. und *A. malacoides* Bth. = Wedelia incarnata OK. *Oxybaphus coccineus* Torr. = Mirabilis coccinea BHgp. *Ox. Froebelii* Behr und *Ox. multiflorus* Torr. = Mirabilis multiflora A.Gray. ? *Oxybaphus glabrifolius* var. *crassifolius* Choisy.

Boerhaavea diffusa L. em. (incl. *B. repens* L.). Flores subsessiles glomerati (haud umbellati longius pedicellati). Fructus costati clavati totum glandulis aequalibus numerosis viscosi apice rotundati vel acuti, haud truncati sine glandulis majoribus.

α normalis O.Ktze. Forma major foliis latis (1 : 1 1/2—2) 1/2—3 cm longis inflorescentiis paucifloris axillaribus; var. glabriuscula O.Ktze. Glabra vel puberula glabrescens. Cambodgia. Hierzu *B. repens* L. var. *diffusa* Hk.f. (L.), aber B. diffusa L. hat die Priorität vor *B. repens* L.

β paniculata OK. (Rich. 1792 = var. *procumbens* Hk.f.; Roxb. 1820). St. Thomas. Delhi. Java. Inflorescentia terminalis e glomerulis composita laxe paniculata; cet ut *α* var. glabriuscula O.Ktze.

var. hirsuta OK. (Jacq.). Folia petiolique pubescentia. Portorico.

γ repens OK. (L.). Inflorescentia ut in *β*. Folia oblonga (1 : ± 2 1/2) minora; var. **viscosa** Choisy. Dekkan.

Die verschiedene Behaarung dieser Art (f. glabriuscula, hirsuta, viscosa) ist unabhängig von der anderen Variabilität. Die naheverwandte B. erecta L. unterscheidet sich durch kahle Früchte.

B. scandens L. Flores umbellati pedicellis 3/4—2 cm longis; umbelli haud verticillati. Fructus ecostati clavati glandulis inaequalibus supremis majoribus,

ad basin versus tuberculatim decrescentibus vel 0, apicem subtruncatam saepius coronantibus muniti; var. chinensis OK. (*Valeriana chinensis* L. = *Boerhaavea repanda* W.). Floribus rubris lilacinis (etiam albis ex Choisy). Java. Die amerikanische var. *α* normalis wird mit gelblichgrünlichen, bez. basal schwarzen Blüthen beschrieben; ist aber nicht, wie Hk.f. in Fl. brit. Ind. meint, durch die Blüthengrösse und durch anders exserte Staubfäden verschieden. Die verwandte B. verticillata Poir., bei der sich die Dolden öfters quirlig übereinander anordnen, ist bezüglich der Früchte genau so variabel wie B. scandens, hat meist kleinere Blüthen, die von weisslich bis roth ändern und ist vielleicht nur eine Varietät von B. scandens.

Bouginvillea spectabilis W. Trinidad.

Mirabilis Jalappa L. Trinidad.

Oxybaphus = Allionia Loefl.

Pisonia aculeata L. St. Thomas, Portorico, Anam.
P. excelsa Bl. Java.
P. ferruginea Klotzsch. Trinidad.
P. nigricans Sw. (oder inermis Jacq.) St. Thomas. Nur ♂, also die Art nicht sicher zu stellen.

[] **Wedelia** Löfl. 1758 non Jacq. † 1760 = *Allionia* L. 1759 p. p. Vergl. S. 532/3 unter Allionia. Die einzige Art ist Wedelia incarnata OK. (L.).

129. Illecebraceae.

[] **Acanthonychia** § DC. (1828) prod. III 272 sectio Paronychiae cum nota „an genus proprium? = *Pentacaena* Bartl. 1835. Der Náme Acanthonychia für dieses Genus ward von Rohrbach in Mart. fl. bras. XIV 2, 249 t. 56 mit Recht bevorzugt. BHgp. identificiren hiermit noch *Cardionema* DC. 1828; da aber diese nur auf einem Fehler in den Moçino'schen Abbildungen beruht und auch mit 1 Art hinterhersteht, ist der Name zu verwerfen. Die 2 Arten sind: *Paronychia? ramosissima* DC. = *Loeflingia r.* Weinm. = Acanthonychia ramosissima* Rohrb. und Ac. polycnemodes* Schl., Rohrb.

Anychia Baldwinii Tor.&Gray. U. St.: Cairo, Miss.
A. canadensis Ell. (L.) = *A. dichotoma* Mchx. U. St.: Cincinnati.

[] **Buinalis** Raf. (1836) New flora IV 40 = *Siphonychia* Tor.&Gray 1838. Die Beschreibung von Rafinesque stimmt bis auf die Angabe: Dioical & stigma simple. Sollte die Pflanze nicht polygam sein? Der Griffel wird auch von Rafinesque als filiform angegeben, während die Angaben über die Stigmata differiren; BHgp. gaben 2 kurze an, Chapmann sogar einen 2spaltigen Griffel. Im Uebrigen kann aber kein Zweifel über die Identität sein; der eigenthümlich ½ verwachsene Kelch mit oberhalb inserirten 5 Stamina, die mit Staminodien abwechseln, welche bei Chapmann als Petala gelten, bilden den Gattungscharacter dieser Pflanze, die Raf. von sandigen Ufern Floridas mit dem richtigen Synonym *Herniaria americana* sonst gut beschrieb. Es ist *Buinalis floridana* Raf. = *Siphonychia americana* Tor.&Gray = *Herniaria americana* Nutt. = Buinalis americana OK. Die anderen Arten sind von *Siphonychia* übertragen: Buinalis diffusa (Chapm.), erecta (Chapm.), Ruegelii [Shuttl.] (Chapm.) OK.

Corrigiola L. 1737 = **Polygonifolia.**

[] **Corrigiola** Moehring (1736) hort. priv. 31 & 106 „Dill." non L. †

1737 gen. pl. appendix p. 340 (quae Polygonifolia Dill.) = *Illecebrum* L. 1737 Coroll. p. 4. Moehring hatte l. c. 1 Art: *Corrigiola flosculo albo* Dill. suppl. fl. Giss. 169, und hat p. 106 eine ausführliche Beschreibung zu dieser Gattung gegeben, auf der Linné, sie zu seinem *Illecebrum* citirend, basirt, nachdem er vorher, aber nach Moehring's Publication, den Namen *Corrigiola* willkürlich auf eine ganz andere Gattung übertragen hatte. Diese Art von Moehring ist *Illecebrum verticillatum* L. = Corrigiola verticillata OK., noch jetzt die einzige Art der Gattung. Linné hatte noch 15 Arten später zu *Illecebrum* gefügt, die sämmtlich exmittirt worden sind.

Dicheranthus plocamodes Webb. Gomera: Val hermoso (Canaren).

Herniaria glabra L. var. **hirsuta** OK. Lanzerote (Canaren).

Illecebrum = Corrigiola Moehring.

Paronychia canariensis Juss. Tenerifa, Gomera, Palma.

Pentacaena = Acanthonychia.

[] **Polygonifolia** Mappus (1742) hist. pl. als. 245 „Dill." (Vaill.), Adans. 1763 = *Corrigiola* L. 1737 non Moehring* 1736. Linné hatte 1737 willkürlich den Namen *Corrigiola* auf eine andere Gattung übertragen, nachdem der Name Corrigiola „Dill." von Möhring 1736 aufgenommen worden war, sodass nun die Linnéische Verdrehung rückgängig zu machen ist. Der Typus der Gattung, von Mappus näher behandelt, ist *Corrigiola litoralis* L. = Polygonifolia litoralis OK. Die anderen Arten sind von *Corrigiola* übertragen: Polygonifolia telephiifolia (Pourr.), capensis (W.), squamosa (Hk.&Arn.), deltodea (Hk.), latifolia (Gay), propinqua (Gay) OK.

Siphonychia = Buinalis.

130. Amarantaceae.

Achyranthes aquatica R.Br. Vorderindien: Terrai.

A. aspera L. *α* **obtusifolia** Lam. f. pubescens O.Ktze. St. Thomas. Hongkong.

α **obtusifolia** Lam. f. subtomentosa O.Ktze. Hongkong.

β **argentea** Gris. (Lam.) Folia late lanceolata subtus canescentia. Anam: Turong. Tenerifa.

γ bidentata OK. (sp. Bl. 1825 = var. *rubrofusca* Hk., sp. Wight). Folia late lanceolata maxima glabriuscula vel subtus in venis pubescentia siccitate subfusca. Java.

δ **elongata** Bl. Folia anguste lanceolata (1:3—6) glabriuscula. Sikkim.

ε **porphyrostachya** Hk.f. (Wall.) Folia ± rubra late lanceolata pubescentia. Terrai. Auf die ± reducirten scariösen basalen Anhängsel der sonst dornigen Bracteen ist, da deren Grösse bei allen Varietäten ändert, kein Werth zur Begründung von Arten oder Varietäten zu legen.

Acnide tamariscina OK. (*Amarantus t.* Nutt. = *Montelia t.* Gray = *Acn. tuberculata* Moq. = *Acn. ruscocarpa* Moq. non Mchx.) Stigmata longa subplumosa. Fructus utriculato-capsularis. U. St.: Cincinnati.

Aerva (Aerua) = Uretia.

Alternanthera Forsk. incl. *Mogiphanes* Mart. und *Telanthera* R.Br. excl. *Lithophila* Sw. Diese Gattungen sind in BHgp. nicht glücklich begrenzt. Ich ziehe hierzu zunächst *Telanthera*, wie Grisebach, Bentham und andere Autoren, d. h. alle Arten der kopfigährigen Gomphroneen mit ungetheilter Narbe

und mit Stamina, welche auf einem Staminaltubus oder -becher mit Pseudostaminodien, d. h. sterilen Zipfeln oder Zähnen alterniren.

Diese Narbenbeschaffenheit ist ein Hauptmoment bei Eintheilung der Gomphroneen, sodass also *Lithophila* Sw., stylis 2, aufrecht zu erhalten, bez. da die Eintheilung der verwandten Gattungen, je nach der Grösse und Anordnung dieser Blüthenköpfe zu Rispen oder nicht eine äusserst bedenkliche ist, zu Iresine zu stellen wäre, weil diese Gattung wie *Lithophila* alternirende Pseudostaminodien und getheilte Griffel hat. Man darf die Gomphroneen nicht nach dem Habitus eintheilen, denn täuschend ähnliche Arten finden sich wiederholt in verschiedenen Gattungen; nur der Blüthenbau ist hier massgebend; sonst kommt man zu solchen Gattungen, wie *Hebanthe* BHgp., zu der BHgp. Arten aus anderen Gattungen nur wegen der laxen Aehren stellten. *Telanthera* R.Br. ward von Alternanthera Forskal ursprünglich nur durch 5 Antheren anstatt 2—3 unterschieden; „Alternanthera pentandra“ ist die ganze Diagnose, die R.Brown in Suckey's Reisewerk giebt. R.Brown hat aber die pentandre *Alt. Achyrantha* R.Br. = Alt. repens OK. (L.) nicht zu *Telanthera* gestellt. Die Anzahl der Antheren 2—5 lassen die meisten Autoren jetzt nicht als Gattungsmerkmal gelten.

Nun diagnosticirt Seubert in Fl. bras. *Telanthera* mit zungenförmigen, apical gezähnten Staminodien, Alternanthera dagegen mit kurzen gezähnten. Aber bei A. (T.) ficodea und philoxerodes z. B. sind sie mittelmässig lang und bei A. repens OK. (L.) sind sie den Filamenten fast gleich und meist ungezähnt; also dieser Unterschied taugt auch nichts. Früher unterschied Martius (cfr. Beitr. Amar. in Nov. act. ac. Leop. 1826, p. 284) Alternanthera von den verwandten angeblichen Gattungen durch eine Cupula staminea: Tubus stamineus; die öfter genannte A. repens zeigt indess auch einen solch kurzen Tubus stamineus, dass er wie bei manchen *Telanthera*-Arten insofern eine Mittelstellung einnimmt.

Nun glauben BHgp. ein Merkmal im vorhandenen oder fehlenden Griffel gefunden zu haben und deshalb ist z. B. die pentandre A. repens bei dieser Gattung belassen; indess der Griffelunterschied ist gar nicht in durchgreifender Weise vorhanden und nur bei manchen Arten ist ein Stylus manifestus vorhanden; vergl. z. B. die Abbildungen von *Brandesia* (= *Telanthera* § *Brandesia* BHgp.) in Martius nov. gen. bras., wo sich so kleine Griffel finden, wie sie auch die A. sessilis auf den eigenartigen compressen Früchten mit eingedrückter Spitze zeigt. Diese Art hat 2—3 Stamina und 2—3 Pseudostaminodien, die oft zu Zähnchen verkümmert sind, aber doch nicht fehlen, wie Bentham in fl. austr. irrig angiebt; vergl. z. B. Wight ic. ind. II 727.

Was nun *Mogiphanes* betrifft, so haben Moquin in DC. prod. und Seubert in Flora bras. die Sache richtiger dargestellt als BHgp. und Martius, indem erstere die Gattung eingezogen und Moquin z. B. § *Brandesia* calyx cum pedicello brevissimo subarticulatus: § *Mogiphanes* calyx cum pedicello brevi columnari 5 glanduloso articulatus (plerumque 5 glandulosus bei Seubert) angiebt, während BHgp. nur für *Mogiphanes* das Stielchen zwischen Bracteen (Calyx bei Martius; Bracteae bei Moquin) und Perigonblätter (Calyx bei Moquin) gelten lassen. Dieses Stielchen ist 1 mm lang bis verschwindend bei einer weitverbreiteten Art (Alternanthera brasiliana OK.), welche BHgp. z. Th. zur § *Brandesia* z. Th. zu *Mogiphanes* stellen; manchmal ist aber dieses Stielchen bei Arten von § *Brandesia* länger als bei *Mogiphanes*. Dagegen vereinigt Grisebach richtiger unter *Mogiphanes* die § *Brandesia* und § *Mogiphanes*. Martius giebt den Calyx (bez. Bracteen) als diphyllus an, was schon seine Abbildungen widerlegen, denn es sind meist bis 5 Bracteen vorhanden.

Was nun die Drüsen betrifft, die in Martius nov. gen. für *Mogiphanes*

nicht immer correct abgebildet sind, so sind dies nur basale Anschwellungen der Kanten des 5-furchigen Stielchens; aber diese Anschwellungen bilden sich oft erst beim Verblühen in ziemlich variabler Weise aus und manchmal gar nicht bei der auch sonst variablen Alt. (*Mogiphanes*) brasiliana aus. Die Arten der § Brandesia, also die mit einzelnen langgestielten, aber kleineren Blüthenköpfen und mit sitzenden, bez. gestielten ternaten Aehrchen, zeigen aber diese Anschwellungen des Blüthenstielchens niemals.

Da ich auch sonst noch bezüglich der Gomphroneen mich der systematischen Behandlung von BHgp. nicht anschliessen kann, theile ich hier meine Eintheilung dieser Amaranthaceen mit monotheken Antheren mit:

Flores solitarii vel fasciculati nec capitati nec spicati.
Stamina perigyna (Perigonium tubulosum) . . . **Guilleminia** HBK.
BHgp. schreiben III 22 irrig: Flores capitati; aber selbst wenn es vorkäme, wäre die Gattung wegen der perigynen Stamina genügend gut isolirt.
Stamina hypogyna . . . . . **Cladothrix** Moq.„Nutt."
Flores capitati vel spicati (Stamina hypogyna).
Perianthium tubulosum limbo 5-fido. Stigmata capitata vel penicillata **Froelichia** Moench.
Perianthii folia (Tepala) libera.
Stigma integrum capitatum vel depressum aut si subbilobum lobis latis obtusis saepius patulis (Stylus 1 vel 0).
Tubus stamineus 5-fidus laciniis 5 aequalibus antheriferis latis fimbriatis vel dentatis vel trifidis . . . . . **Pfaffia** Mart. em.
Hierzu *Sertuernera* Mart. und *Hebanthe* Mart., non *Hebanthe* BHgp.
Tubus stamineus 10—4-fidus laciniis inaequalibus: antheriferis 5 (rarius 2—3) subulatis integerrimis cum pseudostaminodeis (= laciniis sterilibus fimbriatis integerrimis vel parvulis dentiformibus) 5 (rarius 2—3) alternantibus . . . . . **Alternanthera** Forsk.
Tubus stamineus 5-fidus vel 5-sectus laciniis 5 antheriferis (filamentis) integerrimis (pseudostaminodia desunt) . . **Gossypianthus** Hk.
Stigma bifidum rarius trifidum lobis subulatis vel acutis erectis vel styli 2.
Stamen 1. Perianthium 4-sectum . . . . . **Woehleria** Gris.
Stamina 5. Perianthium 5-sectum vel segmenta (tepala) 5 libera
Folia alternantia . . . . . **Dicraurus** Hk.f.
Folia opposita (ut in gen. reliq.).
Tubus stamineus 5-fidus laciniis antheriferis latis fimbriatis denticulatis vel trifidis (*Gomphrena* L. 1737) **Xeraea** L. 1735
Tubus stamineus 5—10-fidus vel sectus laciniis antheriferis 5 subulatis integerrimus laciniis sterilibus parvis vel 0: **Iresine** L.

Zu Iresine gehört *Philoxerus*, den auch Moquin und Seubert hierhergezogen und der nur durch grössere Blüthenköpfe abweicht, sowie *Tromsdorfia* Mart. Letztere wird von Moquin zu Alternanthera gestellt, aber die Narben sind zweitheilig aufrecht ± zugespitzt; also wohl nur durch Spaltung des Griffelendes entstanden, nicht aber durch Verflachung der Narbe niedergedrückt sublobat; das sind 2 principielle Differenzen, wonach ich diese Genera eintheile. — Da bei Iresine-Arten sich ♂ und ☿ Blüthen bezüglich des Staminaltubus und seiner hier oft verschwindenden sterilen abwechselnden Pseudostaminodien ungleich verhalten, so lässt sich ein Unterschied, wie zwischen Alternanthera und Gossypianthus hier nicht durchführen, zumal die sterilen Staminaltubuszipfel auch bei zwittrigen Arten manchmal bis zum Verschwinden klein sind. — Ich sammelte:

Alternanthera brasiliana OK. (*Gomphrema b.* L. = *Mogiphanes b.*

Mart.) α strigosa O.Ktze. Trinidad; Java: bei Beutenzorg subspontan. (Hierzu vielleicht A. strigosa Hassk.). Die Art hat zungenförmige Pseudostaminodien, die apical gezähnelt sind und die Stamina stets überragen; ferner hat sie cylindrische Antheren, langgestielte, stets einzelne, mässig grosse, anfangs kopfige Aehren. Die Haare sind einfach und nie rückwärts gerichtet. Die drüsenartigen Anschwellungen des Blüthenstielchens oberhalb der Bracteen sind ziemlich inconstant, wie oben schon mitgetheilt; sie finden sich ausserdem nur noch bei A. multicaulis OK. (*Mogiphanes m.* Mart. nov. gen. t. 131), welche mit 2 Blättern gestützte Blüthenköpfe hat; diese Art scheint selten zu sein; in Kew findet sie sich nicht, bez. was so benannt ist, gehört nicht hierher. Dagegen ist A. brasiliana im tropischen Süd- und Mittel-Amerika einschliesslich Antillen sehr verbreitet, auch in Florida; sie ändert:

α strigosa O.Ktze. Folia utrinque caulesque strigosa.

β villosa Moq. Folia densius pilosa viridula; caules patule pilosi.

γ sericea O.Ktze. Folia subtus sericea (Selten: Guatemala, Keck 416).

δ tomentosa OK. (sp. Moq.). Pilis rufis patentibus subtomentosus.

γ glabriuscula O.Ktze. Folia caulesque glabra subglabra.

Bracteae plerumque cum perigonio stramineae perigonio $^1/_2$—$^2/_3$ breviores vel

2. Jacquinii OK. (*Alt. J.* Schrad. em. Gris. = *T. dentata* Moq.). Bracteae sublongiores albidae.

3. rubicunda O.Ktze. Capitula ± rubra sordide purpurea vel fusca. Martius nov. gen. bildet selbst straminea und brasiliensis mit röthlichen Blüthen ab; es ist das offenbar, wie auch Herbarexemplare zeigen, eine recht variable Eigenschaft, welche nicht, wie Seubert in Fl. bras. meint, zur Aufstellung von Arten geeignet ist; wenn auch die rothe Farbe manchmal mehr ausgeprägt sich findet, so giebt es noch häufiger Exemplare, bei denen dies schwankt; manchmal finden sich röthliche und weissliche Blüthen und Bracteen gemischt, die man als 4. bicolor unterscheiden kann.

Folia plerumque late lanceolata (1 : 2—3) vel

b. angustifolia O.Ktze. Folia angusta (1 : 4—8)

c. obtusifolia O.Ktze. Folia ovata (1 : ± $1^1/_2$) obtusa (selten).

Zu dieser Art gehören ferner als Synonyme: *T. ramosissima*, *puberula*, *villosa*, *hirtula* Moq.; *T. multicaulis* Moq. excl. syn. *Moquini* Webb., *floridana* Chapm., *Meyeriana* Rgl. & Körn. und wahrscheinlich (ex descr.) *capituliflora* Moq.; ferner *T. gracilis* Moq., welche Moquin irrig zu den Arten mit trifiden Pedunkeln zwischen Alt. rufa Dietr. (*Tel. r.* Moq.) und Alt. pubiflora OK. (*Tel. p.* Moq.) gestellt hatte. Auch die Species der § Brandesia hat Moquin in seiner bekannten Art überreich vermehrt; verschiedene davon sind schon von anderen Autoren zu Alternanthera gestellt worden, aber gerade eine der ältest bekannten Arten nicht: *Achyranthes porrigens* Jacq. 1798 = *Celosia elongata* Spreng. 1800 = Alternanthera porrigens OK.

Alt. costaricensis O.Ktze. n. sp. Suffrutex 30—70 cm altus erectus. Caules pilis stellatis (fasciculatis) longis plurimis refractis subpilosi pedunculis brevibus densius pilosis. Folia ovata late lanceolata (1 : $2^1/_2$—3) integerrima conspicua summa 10 cm longa subglabra pilis simplicibus et in nervis modo caulium pilis fasciculatis pilosa. Pedunculi $^1/_4$ (juniores summi) —4 cm longi axillares aphylli. Capitula densa solitaria globosa demum praelongata —$2^1/_2$ cm longa floribus demum divaricatis omnibus ☿ aequalibus. Bracteae integerrimae scariosae ovatae uninerviae subaristato acuminatae perianthio breviores. Perianthium 5-sectum subsessile tepalis e basi obtusa lanceolatis subspinose acuminatis subpilosis nervis 3 crassis munitis cinereo stramineum. Tubus stamineus 10-fidus

laciniis 5 antheriferis subulatis laciniis 5 sterilibus lanceolatis pectinato incisis alternantibus submajoribus. Antherae uniloculares brevissimae subovatae. Ovarium ovatum in stylum brevem attenuatum. Ovulum ab apice funiculi elongati suspensum. Stigma capitatum integrum. Ost-Costarica 300 m. Von A. brasiliana und allen verwandten Arten mit gestielten Aehren durch nicht apical, sondern lateral geschlitzte Pseudostaminodien verschieden. Von A. brasiliana ausserdem durch subglobose (nicht cylindrische lange) Antheren, kurze Pedunkel, abstehende Blüthen, spitzere Tepala, viel grössere Blätter und die eigenthümliche refracte Behaarung besonders an den Blüthenstielen, indem sich von den 3—5 mm langen Theilen der Büschelhaare die meisten abwärts biegen. Die starre Inflorescenz erinnert etwas an jugendliche Achyranthes aspera mit noch gedrängten Aehren, aber die Antheren sind monothek, die Bracteen nicht dornig mit kurzen scariösen Seitenflügeln, sondern durchaus scariös und allmählich in eine steife Spitze auslaufend, abstehend (nicht aufrecht), dabei beträchtlich kürzer als die mit 3 starken (nicht 1) Nerven versehenen Perigonblätter; durch ganz aussergewöhnliche Pseudostaminodien etc. recht auffallende, aber doch bisher übersehene Art.

A. ficodea R.&S. non Beauv. (R.Br.; ex Gris. = *Gomphrena f.* und *G. polygonoides* L.) *α* normalis Trinidad.

γ halimifolia OK. (Lam.) Venezuela. Linné unterschied ursprünglich *Gomph. ficoidea* mit kahlem Stengel und sitzenden Köpfchen von der von den meisten Autoren zu *Telanthera* gestellten *Gomph. polygonoides* mit behaartem Stengel und gestielten Köpfchen; er hatte aber unter *G. polygonoides*, welche er auf *Amaranthoides humile curassavicum foliis polygoni* Herm. par. t. 17 gründete, die Pflanze verstanden, welche mit *Amaranth. humile curassavicum cepeae folia* offenbar identisch ist und jetzt Iresine vermicularis heisst; es könnte auch die äusserst ähnliche Alternanthera philoxerodes Gris. sein, aber der Standort scheint dies auszuschliessen. Iresine vermicularis hat die terminalen, z. Th. sitzenden, z. Th. gestielten Blüthen, wie sie Herm. par. für beide Arten abbildet, während das, was die meisten Autoren als *Alt.* (*Tel.*) *polygonoides* verstehen, axilläre Blüthenköpfe hat. Linné hatte letztere Meinung selbst veranlasst, weil er in zweiter Reihe Sloane jam. hist. t. 86 fig. 2 citirte, welche die Pflanze mit axillären Blüthenköpfen *A. polygonoides* auct. enthält. *Gomphrena polygonoides*, welches ohnehin nicht vor G. vermicularis L. und G. ficoidea L. die Priorität hat, ist völlig zu streichen, denn es ist ein Gemisch beider Arten und ein völlig entbehrlicher Name.

Alternanthera ficodea ändert ± kahl bis dicht behaart; die Blätter verschieden gross und breit. Alle Formen haben behaarte Köpfchen, wodurch sich diese Art auch von A. maritima D. Dietr. (St.Hil. voy. II 43 nach Seubert, aber l. c. nicht gefunden) unterscheidet und relativ breite, apical tief geschlitzte Pseudostaminodien, die wenig länger als die Stamina incl. deren cylindrische Antheren sind; ich unterscheide:

α normalis O.Ktze. (= *A. polyg.* var. *glabrescens* Gris.). Folia late lanceolata cum caulibus glabra vel glabrescentia.

β diffusa Moq. (= *F. polygonoides α* Moq.) Folia late lanceolata cum caulibus pubescentia.

γ halimifolia OK. (*Achyranthes h.* Lam. 1783 = *Illecebrum frutescens* L'Hér. 1784 = *Tel. fr.* Moq.) Folia lata ± obtusa pilosiora vel subtus subtomentosa.

A. paronychiodes St. Hil. St. Thomas, Strand. Die Pseudostaminodien sind bei dieser Art kurz breit und geschlitzt, von den Filamenten mit kürzeren oblongen Antheren weit überragt. Die Blätter sind meist kleiner und spathelig lanzettlich.

A. portoricensis O.Ktze. Perennis. Caulis decumbens cum foliis parvis vix 1 cm longis spathulatis ± obtusis pubescens. Pseudostaminodia brevia lata apice 3—4 dentibus incisa filamentis brevibus aequilonga. Antherae cylindricae pseudostaminodiis multo superantes cet. ut Alt. ficodea. Portorico: Guayama. Steht zwischen beiden vorerwähnten Arten; von A. paronychiodes weicht sie durch kürzere Filamente und doppelt längere schmalere Antheren ab, sowie (ob immer?) durch kleinere abgerundete Blätter.

A. philoxerodes Gris. (*Buchholzia ph.* Martius). Bei Batavia in Gewässern. Aus Südamerika eingeschleppt.

A. repens OK. (*Alt. Achyrantha* R.Br. = *Achyranthes repens* L. 1753 = *Illecebrum Achyrantha* L. 1763) Portorico, Venezuela, Gran Canaria. Die Pseudostaminodien sind bei dieser Art zugespitzt, oft ungezähnt und den basal breiten Filamenten ähnlich, auch etwa gleichlang; die Antheren sind kurz. Die Pflanze ist unter dem Namen *Alternanthera Achyrantha* besser bekannt, aber der Beiname repens hat die Priorität, denn Linné taufte die Art bloss missbräuchlich um, als er sie in ein anderes Genus versetzte. Steudel nomencl. führt schon den Namen Alternanthera repens auf, aber 2 Mal irrthümlich, einmal mit dem Autorcitat Linné, das andere Mal mit Link; beide Autoren haben nie diesen Namen gebraucht und beruht der Name A. repens bei Steudel (das A. als abgekürzt bei Steudel gab den Anlass dazu) auf Verwechselung von *Achyranthes* und *Alternanthera*.

A. sessilis R.Br. em (L.) α parviflora O.Ktze. f. lanceolata O.Ktze. Saigon. Beutenzorg.

α parviflora f. spathulifolia O.Ktze. Batavia.

β neglecta O.Ktze. f. spathulifolia O.Ktze. Hongkong.

γ denticulata OK. (R.Br.) f. lanceolata O.Ktze. Birma.

δ nodiflora OK. (R.Br.) f. lanceolata O.Ktze. Java: Plabuan.

Ich unterscheide:

α parviflora O.Ktze. Flores minores sepalis brevioribus vel minus acutis. Capitula axillaria solitaria.

β neglecta O.Ktze. Capitula axillaria ad 2—∞ glomerata, cet ut α.

γ denticulata OK. (R.Br.) Flores majores sepalis acutioribus. Capitula axillaria solitaria.

δ nodiflora OK. (R.Br.) Capitula axillaria ad 2—∞ glomerata cet ut γ.

α—δ variant:

1. lanceolata O.Ktze. Folia lanceolata (1:4—6).

2. spathulifolia O.Ktze. Folia obovata vel oblonga (1:2—4) apice ± obtusa basi attenuata.

3. linearifolia O.Ktze. Folia sublinearia (1:8—20).

Die letzte Form findet sich bei δ am häufigsten. Der Staminaltubus bez. -becher ist bei γ und δ etwas grösser (aber nicht immer) als bei den kleinblüthigen α und β, wo er mitunter recht klein wird, aber die Pseudostaminodien fehlen weder, wie Bentham in fl. austr. meint, noch sind sie subulat ungezähnt, wie Moquin in DC. prod. angiebt. Ich citirte schon oben deshalb Wight ic. II 727; wenn dagegen Moquin sich Alternanthera ficoides Beauv. in fl. ow., die er selbst sehr richtig zu A. denticulata citirt, sich genauer angesehen hätte, würde er die betr. Angabe nicht gemacht und vielleicht etwas mehr Material deshalb untersucht haben.

Amarantus albus L. U. St.: Hoboken, Oil City, Cheyenne.

A. graecizans L. α normalis O.Ktze. Folia lanceolata obtusa. U. St.: Cleveland.

β Blitum OK. (L.) Folia ovata basi attenuata apice emarginata. Trinidad. Wenn man die triandrisch monöcischen Arten mit nur axillären Inflorescenzen und circumcisser Kapsel, wie Moquin etc., vereint, so muss man A. graecizans L. 1753 p. 990 Nr. 5 vor *A. Blitum* L. l. c. Nr. 6 die Priorität belassen.

A. spinosus L. Portorico, Trinidad. U. St.: Cincinnati. Java.

A. tristis L. St. Thomas. Trinidad.

A. viridis L. Hongkong. Turong. Java.

Bosia = Yervamora.

Celosia argentea L. var. **vera** Moq. Folia lineari lanceolata. Die Blüthen sind in der Regel anfangs roth und werden erst beim Verblühen und Trocknen strohgelb und weiss. Hk.f. in Fl. brit. India giebt sie nur als weiss an; er schreibt dagegen richtig, dass *C. cristata* ohne Zweifel nur eine Form von argentea sei, lässt sie aber als 2 Arten stehen. Uebrigens ist nach Linné's erster Auffassung sp. pl. I *C. cristata*, also jetzt var. cristata OK. fast nur durch breitere Blätter verschieden; die zahllosen Inflorescenzabnormitäten sind demnach diesen Varietäten von C. argentea unterzuordnen. C. argentea soll angeblich nur verwildert und deren Vaterland unbekannt sein. Es ist bei subspontanen tropischen Culturpflanzen selten mit Sicherheit zu entscheiden, ob sie einheimisch oder verwildert sind; auf mich machte das Vorkommen an meinen Fundorten den Eindruck einer einheimischen Pflanze; ich sammelte sie in Cochinchina am Cap St. James, auf Java bei Batavia und Ambrawa, in Birma bei Maulmein und im Dekkan bei Jabbalpur.

C. nitida Vahl (*C. paniculata* Moq. non L.) St. Thomas.

C. pleiogyna O.Ktze. n. sp. Ex affinitate C. nitidae et C. virgatae, differt foliis anguste lanceolatis (1:4—6) medio parte latissimis (haud ovato-subrhombeis) basi acutis (haud subito vel abrupte in petiolum attenuatis) fere duplo longioribus fuscescentibus (in C. nitida nigrescentibus) sepalis obtusis (haud acutis vel acuminatis) stylis 4 vel 3—5 longis (haud 1 apice breviter 2—3-partito). Ostcostarica. Die beiden verwandten Arten haben ganz gleiche Inflorescenz, eine aus lockeren Aehrchen mit nicht geknäuelten Blüthen ± zusammengesetzte Rispe, während C. trigyna aus dem Orient mit übrigens weissen, nicht schwärzlichbraunen Blüthen aus ± entfernten Blüthenknäueln zusammengesetzte Scheinähre besitzt. Wenn Moquin in DC. prod. für *C. paniculata* Moq. „L." = C. nitida Vahl, die er (vergl. S. 542 bei Kokera) mit Kokera paniculata verwechselt hatte, angiebt: digyn, so ist das ungenau, bez. Irrthum, denn der ungetheilte Griffel persistirt noch auf der abfallenden oberen Kapselhälfte.

Chamissoa = Kokera.

Cladostachys Don 1825 = *Deeringia* R.Br. 1810 non Deringa Ad.* 1763. Deeringia und Deringa sind Homonyme ungleicher Orthographie, von denen also das jüngere durch einen anderen Namen zu ersetzen ist.

C. baccata OK. (*Celosia b.* Retz. = *Deeringia b.* Moq. = *Cladostachys frutescens* Don) α erythrocarpa O.Ktze. Fructus carnosi rubri. Flores albi flavidi. Java: Probolingo, Bromo. Bengalen.

β atrocarpa O.Ktze. Fructus nigri. Flores virides vel rubro viriduli. Bengalen Sikkim. Getrocknet sind bei diesen subnigrescanten Pflanzen diese 2 ausgeprägten Varietäten nicht mehr zu unterscheiden.

Die anderen Arten sind von *Deeringia* übertragen: Cladostachys altissima (F.v.M.), holostachya (Bkr.), Horsfieldiana (cfr. BHgp. planta Horsf. descripta), indica (Moq. „Zoll." non al.), spicata (*Celosia sp.* Spr., Madagascar, Perville 674, Hildebrandt 3273), tetragyna [Roxb.] (Moq.) OK.

Cyathula capitata Moq. (Wall.) Sikkim 2200 m.

C. prostrata Bl. (L.) α laxiflora O.Ktze. Flores evoluti remoti. Hongkong. Batavia. Sikkim 700 m.

β achyranthodes OK. (HBK.) Forma densiflora. Costarica. Grisebach führt in fl. Westindia aus, dass diese Formen zusammengehören, aber man muss die Extreme als ungemein verschieden, doch unterschiedlich benennen. Uebrigens findet sich β in Amerika fast ausschliesslich und in Asien selten.

Deeringia = Cladostachys.

Digera alternifolia Aschs. (L.) Java. Dekkan. Hierzu *Achyranthes alt.* L., aber nicht *Ach. muricata* L.; denn letztere hat ein Beschreibungsgemisch der strauchigen polyspermen *Blitum frutescens* Rumpf = *Deeringia baccata* Moq. = Cladostachys baccata OK. (welche Moquin in 2 Genera aufführt!) und der krautigen monospermen Digera alt. Aschs. = *D. arvensis* Forsk.

Frölichia floridana Moq. (Nutt.) U. St.: Cairo, Miss.

Gomphrena = Xeraea.

Gossypianthus § Pseudohebanthe O.Ktze. Cfr. S. 537 & 543.

† **Hebanthe** BHgp. Genus delendum cfr. Alternanthera S. 536.

Iresine elatior Rich. St. Thomas. Portorico.

I. paniculata OK. non al. (*Celosia p.* L. 1753 = *Iresine celosioides* L. 1762) Portorico, Trinidad, Costarica. Linné citirt bei Aufstellung der Gattung Iresine 1759 Syst. X p. 1291 richtig *Celosia paniculata* dazu, veränderte aber den Speciesnamen. — *Iresine paniculata* Poir. 1810 non OK. ist = Iresine elatior Rich. 1804 und *Ir. paniculata* Spr. = Pfaffia paniculata OK.

I. vermicularis Miq. (L.) St. Thomas. Wie oben unter Alternanthera ausgeführt, gehört *Lithophila* Sw. hierher und zwar folgende Arten: Iresine muscodes (*Lith. m.* Sw.), radicata (*Alternanthera r.* Hk.f.), subscaposa (*Alt. s.* Hk.f.), scirpodes (*Alt. sc.* Hk.f.) OK. Ferner gehört *Tromsdorfia* Martius non BHgp. und *Philoxerus* R.Br. hierher, deren Arten schon von anderen Autoren zu Iresine gestellt worden sind.

Kokera Ad. (1763) fam. I 269 = *Chamissoa* HBK. 1817. Adanson characterisirt die Gattung bis auf die Anzahl der Sepala, wozu er die dicht unter der Blüthe sitzenden Bracteen bei Amaranthaceen rechnete, sehr gut, ja seine Beschreibung stimmt zufällig fast wörtlich, nur französisch statt lateinisch mit der von BHgp. III S. 21 gegebenen kurzen Diagnose überein. BHgp. lassen diesen ältesten Namen ganz aus, obwohl er schon früher damit identificirt war.

K. paniculata OK. (*Celosia p.* L. sp. II 1762 non I 1753 = *Achyranthes altissima* Jacq. 1763 = *Chamissoa altissima* HBK.) Portorico: Caguas. Trinidad. Nachdem Linné seine erste Celosia paniculata L. sp. I richtig in Syst. X zu Iresine gestellt hatte, benannte er eine andere Art mit diesem Namen in sp. pl. II, die vorstehende Art, welche er deutlich erkennbar beschreibt und dazu Sloane hist. I 141 t. 91 f. 2 *Blitum album majus* . . . citirte, was 1 Jahr später auch von Jacquin geschah, sodass in der That kein Zweifel über die Pflanze sein konnte und Grisebach auch sehr richtig *Celosia paniculata* L. sp. II zu *Chamissoa* stellt. Gleichwohl verwechselte Moquin diese Pflanze mit *Celosia nitida* Vahl, die abgesehen von der generischen Differenz (mehrere Ovula anstatt 1 Ovulum, bez. Samen), welche den älteren Forschern entgangen war, durch schwärzliche Blüthen mit stumpf zartvielnervigen Tepalen (Perigonblättern; nicht weissliche Blüthen mit 1—3-nervigen spitzlichen Tepalen), sehr kurze gedrängte,

gebüschelte Aehren (nicht lange lockere Aehren, die sich zu lockeren Rispen terminal gruppiren) und starke Nigrescenz abweicht. Ausserdem hat K. paniculata fast basal circumscisse Kapsel mit oben abgeflachtem oberen Theil, die Celosia-Art dagegen fast apical circumcisse Kapsel mit spitzem Deckel.

Die anderen Arten sind von *Chamissoa* übertragen: Kokera acuminata (Mart. incl. *Ch. Maximiliani* Mart.), Blanchetii (Moq.), celosiodes (Gris.) OK. Dagegen sind *Ch. macrocarpa* und *Martii* zu K. paniculata gehörig und die Arten der § 1 bei Moquin bilden ein besonderes Genus Allmania R.Br.

† Lithophila § Alternantherae = Iresine.

† Mogiphanes = Alternanthera.

Pfaffia Mart. em. O.Ktze. cfr. Alternanthera S. 537.

Pf. iresinodes OK. (*Alternanthera ir.* HBK. 1817 = *Iresine glomerata* Spr. 1821 = *Sertuernera glauca, iresinoides* und *luzuliflora* Martius 1826) var. luzuliflora OK. (Mart.). Folia ovato lanceolata. Trinidad. — Die Bilder von *Sertuernera* Martius n. g. t. 137 fig. 8 und 138 fig. 10 zeigen im Gegensatz zu den anderen dort abgebildeten Arten abnorme Narben; fig. 8 zeigt eine depresse Narbe und soll von einer Zwitterblüthe sein; aber ich fand die Narben auch in ♀ nur einfach kopfig. Fig. 10 von einer halbreifen Frucht hat etwas gespaltene Narben; doch scheint dies nur ein Alterszustand zu sein. Diese Art, die BHgp. selbst zu Pfaffia ziehen, zeigt rispig angeordnete Aehren, wonach BHgp. die Genera der Gomphreneen irrig gruppirten. Dagegen haben BHgp. recht, indem sie diese Gattung *Sertuernera* zu Pfaffia gezogen; denn alles was ich gesehen und was sie davon im Herbar in Kew gezeichnet haben, zeigt nur kopfige ungetheilte Narben. — Ferner gehört hierher *Hebanthe* Martius non BHgp. (cfr. bei Alternanthera die Begründung hierzu) mit folgenden Arten, welche kopfige Narben haben:

Pf. paniculata OK. = *Hebanthe p.* Martius; Pf. spicata OK. = *Hebanthe sp.* Martius; Pf. eriantha OK. = *Iresine e.* Poir. = *Hebanthe virgata* Poir.; Pf. pulverulenta OK. = *Hebanthe p.* Mart.; Pf. reticulata OK. = *Gomphrena r.* Seub.; sowie die § Pfaffia von *Gomphrena* bei Moquin in DC. prod. Dagegen gehören nicht hierher folgende Arten mit pfriemlichen doppelten, bez. gespaltenen Narben:

Hebanthe decipiens Hk.f. = Gossypianthus decipiens OK.

Aus einer neuen Section: Pseudohebanthe. Inflorescentiae laxe spiciformes.

H. subnuda Hemsl. = Goss. subnudus OK.
H. mollis Hemsl. = Goss. mollis OK.
H. Hookeriana Hemsl. = Goss. Hookerianus OK.
H. guianensis Klotzsch. = Goss. guianensis OK.
H. vaga BHgp. = *Gomphrena vaga* Mart. = Xeraea vaga OK.
H. holosericea Mart. = *Gomphrena h.* Seub. = Xeraea holosericea OK.
H. argenteosericea Hk.f. = Xeraea argenteosericea OK.
H. parviflora Bth. non Iresine p. HBK. = Iresine Benthamiana OK.

Der ältere Name *Hebanthe* Martius kann für Gossypianthus Hk.f. nicht eintreten, weil keine der dazu zu stellenden Arten eine Martius'sche *Hebanthe* ist. Es ist also *Hebanthe* BHgp. nach meiner Auffassung in 4 Genera zu vertheilen.

Unter Gomphrena § Pfaffia werden von Moquin in DC. prod. und von Seubert in Fl. bras. folgende Arten aufgeführt, die ich nicht weiter prüfte: Pfaffia hirtula Mart., glabrata Mart., jubata Mart., velutina Mart., gnaphalodes Mart. (L.f.); ferner sind noch zu übertragen: Pfaffia sericea (*Gomph. sericea* und *tuberosa* Spr. non Moq. = *G. tuberosa* Moq.), denutata (Moq.), lanata

(Poir. 1810 = *Pfaffia tomentosa* Mart.), cinerea (Moq.), helichrysodes (Moq.) OK. Zu Pfaffia lanata OK. habe ich eine neue Varietät zu beschreiben, die mir mein Freund, der Leipziger Astronom Dr. E. Peter von seiner Reise zur Beobachtung des Venusdurchganges 1883 aus den argentinischen Pampas mitbrachte, nämlich var. Peteriana O.Ktze. tota planta densissime niveo lanato tomentosa foliis utrinque tomentosis.

† Philoxerus = Iresine.

Pupal(ia) Ad. (1763) nomen corr. Juss.
P. lappacea Moq. (L.) Delhi.

Stilbanthus scandens Hk.f. (Gamble) Sikkim. Hk.f. schreibt flowers white; ich notirte: grünblüthig, weiss gebartet.

† Telanthera = Alternanthera.

Uretia (Ouret) Ad. (1763) fam. II 268 & 586 c. syn. *Achyranthes* 3. sp. L. 204 & *Celosia* 3. sp. L. 205, *Scherebula* hort. mal. X t. 29 etc. = *Aerva* (*Aerua*) Forsk. 1775. Die Synonyme und die Diagnose Adanson's beziehen sich auf *Achyranthes lanata* L. 1753 = *Illecebrum lanatum* L. 1771 = *Aerua lanata* Juss. und *Celosia lanata* L. 1753 = *Illecebrum javanicum* L. 1774 = *Aerua javanica* Juss. Adanson, der zugleich Sprachreiniger war, setzte französisch ou irrig für lateinisch u; das muss also corrigirt (Ouret = Uret) werden und der Name sei durch Anhängung von ia latinisirt.

U. lanata OK. (*Aerua lanata* Juss.; *Achyranthes & Illecebrum l.* L.). Java.

U. persica OK. (*Iresine persica* und *javanica* Burm. 1768; *Illecebrum javanicum* L. 1774 = *Celosia lanata* L. 1753 = *Aerva javanica* Juss.) var. latifolia + microstachys + pubescens O.Ktze. Bengalen. Dekkan. *Celosia lanata* wäre der älteste Name; da ich aber schon eine Uretia lanata benannte, kommt ein anderer Speciesnamen an die Reihe; da hat nun *I. persica* als vor *javanica* publicirt die Priorität. Die Art ist in dreifach unabhängiger Beziehung variabel; zunächst betreffs der Blätter:

α obcordata Vahl em. Folia lata (1 : $1^1/_2$ — 2) obcordata vel apice truncata. Seltener.

β latifolia Vahl em. Folia lata (1 : $1^1/_2$—2) ± acuta.

γ javanica OK. (Burm.) Folia lanceolata (1 : 3—5) saepius obtusiuscula (Burmann schreibt f. oblongis, aber die Abbildung zeigt schmälere Blätter.

δ Bovei Webb (Edgw.) Folia ± linearia (1 : 6—12). — Pubescentia variat:

1. lanata OK. (L. em.) Caules folia lanato tomentosa.
2. incana OK. (Mart.) Caules folia tenue tomentosa, incana.
3. pubescens O.Ktze. Caules folia viridia pubescentia subsericea.

Inflorescentia variat:

a. macrostachya O.Ktze. Spicae 2—4 cm longae vel summae longiores.
6. microstachya O.Ktze. Spicae $^1/_2$ — $1^1/_2$ cm longae vel summae longiores.

U. sanguinolenta OK. (*Illecebrum s.* L. = *Achyranthes s.* L. = *Aerva s.* Bl. = *Aerva scandens* Wall.). Cochinchina, Sikkim. Die 2 Linnéschen Pflanzen sind gleich, worüber auch ich mich im Herbar Linné überzeugte; die Stengelunterschiede, welche Linné angiebt, sind unrichtig.

Die anderen von *Aerua* noch zu übertragenden Arten sind: Uretia glabrata (Hk.f. an. var. U. persicae?), Wightii (Hk.f. an. var. U. lanatae?), monsonia (*Illecebrum m.* L.f. = *Aerva m.* Mart.) OK. Diese aus der indischen Flora; ausserdem in Africa: U. congesta (Balf.f.), ? leucura (Moq.),

microphylla (Moq.), revoluta (Balf.f.) OK. Ferner aus der neuen Section Arthraerua (cfr. O.Ktze., Plantae Pechuelianae Hereroënses im Jahrb. des Berl. Bot. Garten 1886): Uretia Pechuelii (O.Ktze.), Leubnitziae (O.Ktze.) OK.

[] **Xeraea** L. (1735) syst. I, 16. Cl. 1. Ord. c. syn. *Amaranthoides* Tourn. = *Amaranthoides* Moehring 1736 = *Gomphrena* L. 1737. c. syn. *Amaranthoides* Tourn. in der 5. Cl. Linné änderte bloss willkürlich seinen früher gegebenen Namen; das pflegte er gern zu thun, falls er eine Pflanze in eine falsche Classe gesetzt hatte, oder um sonst einen Fehler zu begraben; hier war aber die Stellung in die 16. Classe richtiger, für welche noch die heutige Erklärung des tubus stamineus passt, als die spätere Stellung in die 5. Classe. Tournefort's t. 429 zu *Amaranthoides* zeigt Xeraea globosus OK. = *Gomphrena globosa* L. Die Arten sind von mir nicht weiter geprüft, auf Xeraea übertragen, wobei ich die Autorcitate für *Gomphrena* in () setze:

1. Asiatisch-afrikanisch: Xeraea globosa OK (L.), auch in Amerika und vielleicht nur als sehr alte Culturpflanze in die alte Welt eingeführt. ?X. cylindrica OK. (Schum.).

2. Australische: Xeraea affinis (F.v.M.), brachystylis (F.v.M.), Brownii (Moq.), canescens (R.Br.), conferta (Bth.), conica (Spr.), diffusa (Spr.), flaccida (R.Br.), humilis (R.Br.), leptoclada (Bth.), Maitlandii (F.v.M.), parviflora (Bth.), platandra (F.v.M.), pusilla (Bth.), tenella (Bth.) OK.

3. Mittelamerikanische, bez. aus Neumexico, U. St.: Xeraea caespitosa (Torr.), decumbens (Jacq.), filaginodes (Mart. & Gal.), nitida (Rothr.), pilosa (Moq.), Sonorae (Torr.), tuberifera (Torr.) OK.

4. Südamerikanische: bereits erwähnte (cfr. S. 543) X. argenteosericea OK. (*Hebanthe a.* Hk.f.), holosericea OK. (Seub.), vaga OK. (Mart.); ferner Xeraea acaulis (Remy), agrestis (Mart.), albiflora (Moq.), angustiflora (Mart.), aphylla (Pohl), argentina (Seub.), Blanchettii (Moq.), boliviana (Moq.), celosiodes (Mart.), Clausenii (Moq.), debilis (Mart.), decipiens (Seub.), demissa (Mart.), desertorum (Mart.), duriuscula (Moq.), elegans (Mart.), eriophylla (Mart.), fallax (Seub.), Gardneri (Moq.), graminea (Moq.), Haenkeana (Mart.), Hilariana (Moq.), hygrophila (Mart.), incana (Mart.), lancifolia (Moq. „Pav."), lanigera (Pohl), leucocephala (Mart.), Lundii (Moq.), macrocephala (St.Hil.), macrorhiza (Mart.), marginata (Seub.), Martiana (Gill.), microcephala (Moq.), mollis (Mart.), Moquinii (Seub.), mucronata (Mart.), nigricans (Mart.), oligocephala (Remy), paniculata [Spr.], perennis (L.), phagnalodes (Gris.), Piercii (Oliv.), Pohlii (Moq.), prostrata (Mart.), pulchella (Mart.), pumila (Gill.), pungens (Seub.), Regeliana (Seub.), rhodantha (Moq.), Riedelii (Seub.), rudis (Moq.), scapigera (Mart.), Schlechtendahliana (Mart.), Sellowiana (Mart.), sericantha (Mart.), serrata (L.), umbellata (Remy), villosa (Mart.), virgata (Mart.) OK. und mit zu verändernden Speciesnamen:

Gomphrena Schultesia Mart. ex *Schultesia capitata* Schrad. = X. capitata OK.
G. officinalis Mart. 1824 = *G. arborescens* L.f. 1781 = X. arborescens OK.

Yervamora Ludw. (Mai, Juni 1737) def. pl. 126 = *Bosia* L. (October 1737). Linné machte den Ludwig'schen Gattungsnamen bloss zum Speciesnamen.

Yervamora canariensis OK. (*Bosia Yervamora* L.) Tenerifa: Icod.

131. Chenopodiaceae.

Allenrolfea = *Spirostachys* BHgp. „S.Wats." 1874 non Ung. Sternb.* 1866. BHgp. trennen das Genus *Spirostachys* auf mehrere Merkmale hin in

2 Genera, führen aber den Namen *Spirostachys* auf den falschen Theil übertragen auf; er muss bei der ursprünglich damit verbundenen einzigen Art Spirostachys Ritterana* Sternbg. verbleiben und das neue Genus von BHgp., welches Sereno Watson weder aufgestellt noch neu benannt hat, dessen Benennung also auf Versehen beruht, hat einen anderen Namen zu erhalten. Ich widme es dem Kew-Botaniker Allen Rolfe, A.L.S., der mich bei dem Bestimmen mancher Pflanze freundlich unterstützte. Die Arten sind: Allenrolfea occidentalis OK. = *Spirostachys o.* S.Wats.; A. patagonica OK. = *Halopeplis p.* Moq. und A. vaginata OK. = *Spir. v.* Gris.

† Anisacantha = Bassia.

Atriplex cristata Hb.&Bpl. ex W. 1806 var. arenaria OK. (sp. Nutt. 1817). Folia integerrima vel denticulis 2—4 munita. Venezuela: La Guayra. Die nordamerikanische Strandpflanze ist nicht verschieden.

A. confertiflora Wats. (Torr.) U. St.: Nebraska.

A. Halimus L. α normalis. Graciosa, Canaren.

var. microphylla O.Ktze. Frutex prostratus ramis vix 15 cm altis foliis parvis vix 1 cm longis. Gran Canaria: Isleta. Die gewöhnliche Form, welche auf den Canaren nur auf Graciosa vorkommt, wird dort zu 1 m hohen Sträuchern und hat bis 2½ cm lange Blätter.

A. Nuttallii Wats. U. St.: Nebraska.

A. tartarica L. em. O.Ktze. (cfr. Act. hort. petr. 1887). U. St., mit voriger.

A. tridentata O.Ktze. n. sp. Herba vix 1 m altus ramis suberectis longis ramulis abbreviatis subfasciculatis, dense foliata foliis alternis lineari lanceolatis acutis obtusisque 3—6 cm longis 2—5 mm latis integerrimis subsucculentis saepius complicatis vel marginibus involutis glabris siccitate cinereis. Flores feminei axillares in ramis brevibus conferti. Perianthum 0. Styli 2. Semen 1. Bracteae fructigerae glabrae cartilagineae dorso subcompresso non muricatae marginibus subintegris, 2 connatae apice liberae, tridentatae dente medio longiore oblongo obtuso (digitiformi) crasso haud herbaceo viridi erecto parte inferiore connata bractearum subaequilongo dentibus 2 lateralibus brevibus. Bei Corinne am Salzsee (Utah) in weiblichen Exemplaren gesammelt. Eine sehr auffallende Art; der mittlere fingerförmige apicale Zahn der Fruchtbracteen ist zur Blüthezeit noch kurz und dann kaum länger als die Seitenzähne.

Bassia All. (1766) misc. taurin. III 177 t. 4 fig. 2 non L. 1771 † = *Chenolea* Thbg. 1781. Bassia muricata* All. ist der Typus der Gattung = *Chenolea* ex BHgp. = *Kochia* (1800) § *Bassia* Boissier. Doch wenn man Boissier in dieser Gattungsbegrenzung folgen wollte, so müsste man *Kochia* zu Bassia ziehen, also Bassia § *Kochia* schreiben, nicht umgekehrt. Ferd. v. Müller, Census hat bereits alle australischen (26) Arten zu Bassia übertragen; er zieht ausserdem hinzu: *Sclerolaena* R.Br., *Anisacantha* R.Br., *Osteocarpum* F.v.M. (Threlkeldia p. p.). Infolge dessen können Scleroolaena Baill. und Anisacanthus Nees bestehen bleiben, die sonst anders benannt werden müssten, was für ersteres Genus seitens Durand schon geschehen war. Bei Threlkeldia belässt F. v. Müller nur Th. diffusa R.Br., der er eine zweite Art Th. proceriflora F.v.M. hinzufügt, die im Bth. fl. austral. noch nicht steht.

Bassia lanata OK. (*Chenolea* Moq.; *Salsola* Masson) Gran Canaria: Galdar. Hierzu *Chenolea canariensis* WB.

Die anderen noch mit Bassia zu benennenden Arten sind: Bassia dasyphylla (*Kochia* F.&M.), diffusa (*Chenolea* Thbg.), divaricata (*Echinopsilon* Kar.&Kir.), eriantha (*Landesia e.* F.v.M. = *Kochia latifolia* Fres. var. *inermis*

Boiss.), eriophora (*Kochia e.* Schrad.; *K. latifolia* Fres.), hirsuta (*Salsola* L.), hyssopifolia (*Suaeda* Pall.), monticola (*Kochia* Boiss.), sedodes (*Sals.* Pall.) OK.

Beta vulgaris L. em. β **maritima** Moq. (L.) Caules decumbentes foliis glabris. Florum glomeruli axillares et superiores longe spicati. Styli 3 acuti. Porto Santo mit der folgenden Form.

γ **macrocarpa** Moq. em. (sp. Guss. = *B. Bourgaei* Cosson). Florum glomeruli omnes distantes vel superiores breviter spicati cet. ut β.

δ **orientalis** Moq. (Roth) Caules erecti ramosi ramis erectis cet. ut β; florum glomeruli axillares et apice spicati foliis summis parvis sed flores superantibus. Insel Porto Santo bei Madeira.

ε brevibracteata O.Ktze. Folia summa floribus breviora cet. ut δ. Madeira: Strandfelsen bei Funchal.

ζ trigynodes O.Ktze. Glabra. Caulis erectus ramosus spicato paniculatus. Perianthii segmenta anguste albo marginata. Styli 3 acuta. Tenerifa: Garachico.

B. patellaris Moq. 1849. Um und in Las Palmas auf Gran Canaria an Wegen, auf Mauern ziemlich häufig. Auch auf Madeira und in Spanien als *Beta diffusa* Cass. 1851. — Moquin Tandon hatte ursprünglich diese Art in WB. Phytogr. mit B. vulgaris var. maritima verwechselt und diagnosticirt auch in DC. prod. die Arten und Formen von Beta recht misslich, sodass ich oben die Diagnosen änderte. Zunächst ist die Haupteintheilung in Flores spicati und Flores axillares interdum spicati, die Willkomm & Lange dazu verführt hatte, *B. Bourgaei* entgegen Boissier als Art getrennt zu halten, recht unglücklich; denn es handelt sich bloss darum, ob die terminalen Blüthenknäuel ährenartig gedrängt sind (die unteren sind es nie) oder nicht; bei var. macrocarpa entwickeln sich aber die Blüthenähren oft nicht und bei B. patellaris entwickelt sich auch manchmal eine ährenartige Inflorescenz. In der Cultur giebt es nicht selten Formen von Beta vulgaris, wo auch die oberen Blätter der etwas lockeren Aehre sehr gross werden, sodass die Grenze von nur axillären und ährenförmigen Inflorescenzen fehlt. Die oberen oder Hochblätter sind aber stets lineal bis breitlanzettig, nicht subcordat. Der Unterschied liegt in den Griffeln, die von Moquin u. A. irrig nur als Narben bezeichnet und meist falsch beschrieben wurden; Beta vulgaris ist trotz aller gegentheiligen Angaben, die auf einem Versehen Linnés oder zufälliger Untersuchung digyner Culturformen zu beruhen scheinen und sich bis auf Boissier vererbt haben, ausgeprägt trigyn, nicht digyn, und zwar sind die 3 Griffel bei den wilden Formen, soviel ich deren untersuchte, kegelförmig spitz; ausnahmsweise finden sich abgestutzte Spitzen und nur 2 oder 4 Griffel. Die Culturvarietäten, deren ich hier (in Kew) nur wenig zu untersuchen Gelegenheit fand, sind ebenfalls meist dreigriffelig (auch manchmal so abgebildet, z. B. Le Maout & Decaisne p. 459, oberste Figur); ihre Griffel sind in der Knospenlage von denen der wilden Formen nicht verschieden, schwellen aber später mehr und werden schliesslich oft stumpf. Uebrigens hat Roth seine *B. orientalis*, die Moquin zu B. vulgaris zieht, als trigyn beschrieben und ebenso geben Sibthorp & Smith *B. maritima* als meist trigyn an. Dagegen ist B. patellaris, die sich ausserdem durch beim Trocknen schwärzlich werdende Blätter, meist subcordate oberste Blätter etc. unterscheidet, ausgeprägt digyn mit spatelförmigen stumpfen Griffeln. B. vulgaris v. trigynodes hat nicht so breite weissberandete Perianthsegmente als B. trigyna; auch ist letztere meist behaart und hat verzweigtere Inflorescenz; ob extremere Form?

[] **Camphorata** Ludwig (1737) def. pl. 121, Mill. 1739 gard. dict., Haller 1742 und 1745, Crantz 1766 = *Anthritica* Sieg. (1738) suppl. II 19 = *Cam-*

phorosma L. 1747 „Sauvages.“ Linné citirt 1747 die bekannten Arten von Camphorata und veränderte den Namen. Miller giebt 1739 *Champhorata hirsuta* und *glabra* C.Bauh. = *Champhorosma monspeliaca* und *glabra* L. nunc Camphorata monspeliaca* Crantz und glabra* Crantz. Siegesbeck änderte den Namen Camphorata wegen Champhora, aber diese Namen gelten jetzt als verschieden. Die anderen Arten sind: Champhorata perennis (Pall.), ruthenica (MB.), polygama (Boiss. „Bge.“), ovata (WK.), monandra (Boiss. „Bge.“), annua (Pall.) OK.

Camphorosma = Camphorata.

Ceratocarpus = Ceratodes.

Ceratodes (oides) Kramer (1744) tentamen bot. 146 „Tourn.“ = *Ceratocarpus* L. 1747 „Buxb.“ (1727). Tournefort's Ceratodes, das Linné mit ? und nicht richtig zu Axyris gestellt hatte, ist, wie auch Moquin in DC. prod. XIII (II) 121 und Boiss. fl. or. angeben, *Ceratocarpus arenarius* L. und nun Ceratodes arenarium OK. zu nennen; die einzige Art der Gattung.

Chenolea = Bassia.

Chenopodium album L. em. O.Ktze. Fl. Leipz. p. 218 var. ficifolium O.Ktze. (Sm.) f. paganum O.Ktze. infl. pyramidato paniculata; + f. rhytispermum O.Ktze. semina rugulosa opaca haud nitida. Canton.

var. opulifolium OK. (Schrad.) f. spicatum Koch em. + f. leiospermum O.Ktze. (DC.) semina ± laevia ± nitida. U. St.: Colorado. Ich zog in meiner Taschenflora von Leipzig auch das an unreinlichen Standorten meist stinkende *Ch. Vulvaria* L. hinzu, was mir mehrfach verdacht worden ist. Aber je mehr ich im Laufe der Jahre diese Gruppe studierte und in der Natur beobachtete, umsomehr finde ich die Richtigkeit meiner Anschauung bestätigt. Auf die Blätter, ob ganzrandig oder gezähnt-eckig bez. eingeschnitten (foliis angulosis: foliis integris bei Linné) gründete Linné die Eintheilung der Arten, welcher trotz gegentheiliger Erfahrungen noch die meisten Autoren folgen. *Ch. opulifolium* und *Vulvaria* gehen manchmal in einander über, erstere verliert zuweilen ihre wenigen meist stumpfeckigen Blattzähne und das Blatt wird rhombisch ganzrandig; ebenso bleibt auch der Stengel nicht immer aufrecht, aber nur an harnfeuchten Stellen entwickelt die Pflanze den bekannten Geruch. Andererseits erhält *Ch. Vulvaria* nicht allzu selten etwas gezähnte Blätter, wie opulifolium, oder längliche Blätter und wird auch manchmal aufrecht und verliert an reinlichen Standorten auch den üblen Geruch. Sonstige Unterschiede sind nicht vorhanden, dass aber *Ch. opulifolium* nur eine Form von Bl. album ist, darin stimmen jetzt mehr Floristen mit mir überein. Indess die Diagnose von Ch. album L. bedarf noch mehr Erweiterung, indem der Unterschied mit Ch. murale sich nur noch auf etwas am Rande gekielten, bei Ch. album am Rand abgerundeten Samen beschränkt, denn Ch. album variirt mit glänzendglatten bis mattpunktirt-runzeligen Samen und die angeblichen Differenzen in der Blüthenhülle sind ebenfalls schwankend. Hk.f. in Flora British India giebt Ch. album irrig mit gekielten Samen an; es ist dies allenfalls an getrockneten unreifen Samen scheinbar der Fall.

Eine in den Anden Südamerikas und im Himalaya cultivirte Varietät mit etwas grösseren Samen, die schliesslich das umhüllende Perigon auseinander drängen (insofern sich Ch. polyspermum nähernd) ist subsp. Quinoa OK. (*Ch. Quinoa* W.) mit (wie normales Ch. album) schwarzen Samen und mehlig grünweissen Blättern; von dieser Varietät finden sich mehrere Cultursubvarietäten, insbesondere var. purpurascens OK. (sp. Jacq. = *Ch. atriplicis* L.f.) herba

± rubra, var. laciniatum Moq. foliis incisis, var. lanceolatum Moq. und var. leucospermum OK. (Schrad.) seminibus albis. Die var. lanceolatum findet sich auch an wilden Formen; in Europa nennt man sie var. lanceolatum (Merat), in Ostasien *Ch. acuminatum* W., in Nordamerika *Ch. leptophyllum* Nutt., welche schon Moquin zu Ch. album stellte. Die ganzrandig-blättrigen Varietäten des Ch. album sind also:

var. Vulvaria OK. (L.) Folia integerrima brevia (1 : ± 1) subdeltodea.

var. acuminatum OK. (W.) Folia integerrima 1 : 1½—2 vel superiora angusta. In Asien, Europa, Amerika.

var. lanceolatum Moq. em. Folia integerrima omnia lanceolata (1 : 3—5).

var. leptophyllum Moq. Folia integerrima ± linearia (1 : 6—10).

Ch. ambrosiodes L. Trinidad. Venezuela. Japan. Sikkim. Gran Canaria. Hierzu zieht Gray *Ch. anthelminthicum* L. als Varietät; das andere Extrem dürfte dann var. spathulatum (Sieb.) sein, das Grisebach dazu zieht. Eine neue Bearbeitung der § Botryos Moq. dürfte noch die Einziehung einer Anzahl anderer Arten zur Folge haben. *Ch. obovatum* Moq. gehört sicher hierher.

Ch. Botrys L. U. St.: Alleghany, Cleveland.

Ch. murale L. Java: Bromo, eingeschleppt. Egypten.

Ch. rubrum L. var. humile Wats. U. St.: Corinne.

Corispermum hyssopifolium L. U. St.: Wyoming.

Cycloloma platyphyllum Moq. (Mchx.) U. St.: St. Louis, Cheyenne.

Eurotia ceratodes C.A.Mey. (L.) var. lanata OK. (sp. Pursch = var. *tenuifolia* Moq.) Folia lineari lanceolata U. St.: Wyoming.

Heterostachys = Spirostachys Ung. Sternb.

Lerchea Hall. (1751) Comm. Gott. 223 und (1753) hort. Gotting. 21—22, Rueling 1774, Medicus 1789 (non L. 1771) = *Dondia* Ad. (1763) fam. II 261 = *Suaeda* Forsk. em. auct. 1775 = *Schoberia* C.A.Mey. 1829. Linné citirt selbst die 2 Arten Haller's zu *Salsola altissima* und *fruticosa* L. (1762) = *Suaeda altissima* Pall. = *Lerchea altissima* Med. und *Lerchea fruticosa* Moench = *Schoberia fruticosa* Mey. (nunc maritima var.).

Lerchea maritima OK. (*Chenopodium m. & fruticosum* L. 1753; *Salsola fruticosa* L. 1762 c. syn. Lerchea; *Suaeda maritima* Dum. em. O.Ktze. in acta horti petr. 1887; *Schoberia m.* C.A.Mey.; *Chenopodina m.* Moq. etc.)

β australis OK. (R.Br.) Suez. Canaren: Graciosa bei Lanzerote. Moquin in WB. giebt diese Pflanze von Lanzerote als fruticos mit aufrechtem Stengel an, aber die ± holzigen Stengel sind dem Boden zugedreht, liegen in dem um die Pflanze sich ansammelnden Sandhügel, wurzeln, wie ich es hier fand, sogar manchmal darin und treiben kurze, einseitig aufsteigende Zweige.

γ fruticosa OK. (L.) var. **brevifolia** Boiss. Wüste bei Cairo.

Die Vereinigung von maritima und fruticosa habe ich in act. h. petr. 1887 ausführlich begründet; die angegebenen Unterschiede sind unrichtig oder variabel. Die anderen Arten sind zum grossen Theil auf's Neue zu prüfen. Ich möchte nachträglich ohne besondere Prüfung nur noch aufführen: Lerchea baccata (*Suaeda* Forsk.), calceoliformis (*Suaeda* Moq.), corniculata (*Schoberia* C.A.Mey.), heterocarpa (*Suaeda* Fenzl), heterophylla (*Schoberia* Kar.&Kir. = *Brezia* Moq.), hortensis (*Suaeda* Forsk.), linifolia (*Schanginia* C.A.Mey.), microphylla (*Suaeda* Pallas), microsperma (*Schob.* C.A.Mey.), monoeca (Forsk.), physophora (*Suaeda* Pall.), pterantha (*Schoberia* Kar.& Kir. = *Calvelia* Moq.), vermiculata (*Suaeda* Forsk.) OK.

Monolepis chenopodiodes Moq. (Nutt.) U. St.: Colorado.

† Osteocarpum = Bassia.

Salicornia fruticosa L. Java: Strand bei Samarang. Nicht etwa das habituell ähnliche Arthrocnemum glaucum!

Salsola longifolia Forsk. Tenerifa, Graciosa, Palma.

S. vermiculata L. var. Graciosae O.Ktze. Frutex intricate ramosus ramulis dense pubescentibus foliis brevissimis. Canaren: Insel Graciosa und Lanzerote; von var. microphylla Moq. durch die Behaarung und dichtere Verästelung abweichend.

† Sclerolaena = Bassia.

Sarcobatus Maximiliani Nees 1829 (*S. vermiculatus* Hk. 1840, Torrey 1845) U. St.: Wyoming.

Spinacea oleracea L. Canton, cult.

Spirostachys BHgp. = Allenrolfea.

[] **Spirostachys** Ung. Sternb. 1866 non BHgp. = *Heterostachys* Ung. Sternb. 1874. Die einzige Art ist Spirostachys Ritterana* Sternb. = *Halocnemum Ritt.* Moq. = *Halostachys Ritt.* Moq. Weder Sternberg noch BHgp. waren berechtigt, den einmal gegebenen Namen Spirostachys 1866 zu verändern, noch dazu zu Gunsten von *Spirostachys* „S.Watson 1874“, der gar keine neue Gattung aufstellte, sondern zu Spirostachys als Autor Sternberg citirt hat und nur eine nicht dazu gehörige Art damit irrthümlich verband.

Traganum Moquinii Webb. Canaren: Fuerteventura südlich von Porto Cabras auf Dünen häufig.

132. Phytolaccaceae.

Albertokuntzea OK. = *Seguiera* Löfl. 1758 non Manetti 1751*. Da Seguiera Manetti 1751 für *Chlora* Ad. 1763 wiederherzustellen war, wird die Gattung *Seguiera* Löfl. namenfrei; ich widme sie meinem Freunde und Namensvetter, dem Banquier Albert Kuntze jun. in Dresden, der, als er sich noch nicht ausschliesslich seiner nutzbringenden jetzigen Beschäftigung widmete, selbst ein eifriger, von Auerswald in Leipzig geschulter Botaniker war und besonders in Süditalien, sowie um Genf viel botanisirt hat, dessen Pflanzen auch in DC. suites au prodromus citirt werden. Die Arten sind: Albertokuntzea americana (L.), coriacea (Bth.), floribunda (Bth.), foliosa (Bth.), Langsdorffii (Moq.), longifolia (Bth.), macrophylla (Bth.), parvifolia (Bth.), Vauthieri (Moq.) OK.; die Citate in () beziehen sich auf *Seguiera*. Ich sammelte:

Albertokuntzea americana OK. (L.) Venezuela: Puerto Cabello.

Flueckigera OK. = *Ladenbergia* Moquin „Klotz“ (erronee *Ledenbergia* Klotz) in DC. prod. XIII[II] (1849) non *Ladenbergia* Klotzsch (1846) in Hayne Arzn. XIV ad t. 15 non Ladenbergia* Weddell (1848) in Ann. sc. nat. 3. sér. X 14. Klotzsch hatte dem preussischen Staatsminister von Ladenberg eine Gattung widmen wollen, und dafür zuerst diese Pflanze gewählt; er hatte auf den Etiquetten der Pflanze diesen Namen notirt, dann aber eine Rubiacee Ladenbergia publicirt und seine msc.-Notiz *Ladenbergia seguierioides* laut Originalexemplar im Berliner botanischen Museum spiralig mit Tinte durchstrichen und darüber *Rivina seguierioides* geschrieben. Es ist nur ein Flüchtigkeitsfehler von Moquin, dass er das allerdings durchstrichene aber deutliche a (das auch breiter als e ist) für e gelesen hat, ebenso wie er auch sonst flüchtig arbeitete

und z. B. Klotz statt Klotzsch schrieb. Es giebt übrigens keinen bekannten Ledenberg, während Ladenberg ein höherer Vorgesetzter von Klotzsch war. Klotzsch hat wahrscheinlich diese Phytolaccaceengattung für nicht hinreichend von Rivina verschieden gehalten, sonst hätte er ihr wohl einen anderen Namen gegeben, aber die Perianthsegmente sind gross, bez. vergrössern sich später noch und persistiren, sodass ganz abweichend von den nächstverwandten Gattungen eine Flügelfrucht entsteht, indem das Perianth zum Flugapparat wird. Diese Gattung ist nunmehr namenfrei geworden und sei sie dem hervorragenden Pharmakologen Professor F. A. Flückiger gewidmet. Die einzige Art ist *Ladenbergia seguierioides* Moq. „Klotzsch“ = Flueckigera seguierodes OK. Es ward bisher bald die eine, bald die andere der 2 giltigen Rubiaceen-Gattungen Ladenbergia anerkannt, aber beide sind älter als die Phytolaccacee, und Ladenbergia Wedd. hat allein nur zu gelten; cfr. S. 277. Dieser Fall zeigt wieder, wie Slackia und Colocynthis, dass man mit Veröffentlichung fremder msc.-Notizen doch recht vorsichtig sein muss.

[] **Hillera** (ia) Vell. (1825) [ed. II 1881 descr. fl. flum. in arch. mus. Rio de Janeiro p. 46] = *Mohlana* Mart. (1829). Die einzige Art ist *Hillera elastica* Vell. = *Rivina secunda* R.&P. = Hillera secunda OK.

Ledenbergia = Flueckigera.

Microtea debilis Sw. Trinidad.

Mohlana = Hillera.

Petivera alliacea L. St. Thomas, Trinidad.

Phytolacca decandra L. New York.
Ph. dioeca L. Gran Canaria cult.
Ph. icosandra L. Portorico: Cayey — Guayama.
Ph. octandra L. Silla de Caracas. Costarica.
v. **angustifolia** Moq. La Guayra — Caracas.
Ph. rugosa Al.Br.&Bouché. Costarica: Turialva 1300 m. Hemsley, der diese Art nicht kannte, zieht sie fraglich zu Ph. octandra; sie hat zwar 8 Stamina und 8 Griffel, aber weicht von Ph. octandra, welche subsessile Blüthen hat, durch ebensolange Blüthenstiele, wie sie Ph. decandra hat, ab. Diese Art ist ausserdem von den beiden genannten Arten, welche weissliche Blüthen (mit Stich in's Gelbe oder Grüne oder Rothe) haben, durch dunkelrothe Inflorescenz verschieden und übertrifft so noch Ph. icosandra, welche rosa Blüthen hat.

Rivina BHgp. = Tithonia L.

Rivina L. (1735) syst. I in 8. Class. 1. Ord. c. syn. „Plum.“ (1737&1753 p. p.); Mill. (non BHgp.) = *Trichostigma* Rich. 1845 = *Rivina* § *Villamilla* Moq. 1849 ex R.&P. ined. = *Villamilla* BHgp. 1883. Cfr. Tithonia wegen der Namensveränderung. Der berühmte Botaniker hiess Rivinus (Bachmann); es ist daher nicht correct Rivinia zu schreiben und sind nur 2 Ableitungen zulässig: Rivina und Rivinusia; letzteres gilt aber als anderes Wort.

R. scandens Mill. 1768 (*Riv. humilis* var. *β scandens* L. 1753 c. syn. Rivina scandens Plum., non *α* und *γ* L., = *Riv. octandra* L. 1756 = *R. dodecandra* Jacq. 1764) St. Thomas; Portorico: Guayama. Hierzu gehört u. a. *Prockia racemosa* Sieber Pl. Martiniq. 308, an Secchi?

Die anderen Arten sind: R. peruviana Moq. em. BHgp., R. tinctoria R.&P., R. roseoaenea OK. = *Ledenbergia r.* Lemaire = *Villamilla* BHgp.

Seguiera = Albertokuntzea.

Tithonia L. (1735) syst. I in 4. Class. 1. Ord. c. syn. „*Phytolacca* sp. Tourn.“ = *Rivina* 1737 und 1753 p. p. non 1735* = *Solanoides* Mill. 1739 = *Piercea* Mill. 1752 = *Rivina* BHgp. Die einzige Art dieser Gattung gehört in die 4. Cl. 1. Ord., während Rivina Plum. von Linné 1735 in die 8. Cl. 1. Ord. gesetzt ward und Phytolacca 1735 allein in der 10. Cl. sub Ord. Decagynia steht. Eine Verwechslung ist daher ausgeschlossen. Linné hat später (1737 und 1753) die 2 Genera Tithonia und Rivina confundirt, indem er beide vereinigt als Rivina „Plum.“ irrig in die 4. Classe setzte und 1753 sogar beide in 1 Art fehlerhaft zusammenfasste. Die älteste Linnéische Begründung dieser 2 Genera ist aber richtig und sind deren Namen also wieder herzustellen.

T. humilis OK. (*Rivina humilis* L. excl. var. β L.) var. canescens L. (*Rivina laevis* var. *pubescens* Gris.) Foliis pubescentibus; f. albiflora O.Ktze. St. Thomas. Trinidad. Costarica. Java.

var. canescens L. f. purpurascens OK. (Schrad.) Floribus roseis. Venezuela. Java.

var. glabra L. 1753 (*Rivina laevis* L. 1767) Foliis glabris. St. Thomas. Costarica.

Villamilla = Rivina L.

133. Batideae.

Batis maritima L. St. Thomas; Venezuela, Strand.

134. Polygonaceae.

Antigonon Leptopus Hk. & Arn. Java, cultivirt.

† Campderia = Uvifera.

Coccoloba = Uvifera.

Emex = Vibo.

Eriogonum annuum Nutt. U. St.: Colorado.
E. cernuum Nutt. U. St.: Idaho.
E. nudum Bth. „Dougl.“ Californien.
E. ovalifolium Nutt. U. St.: Yellowstone Nat. Park.
E. umbellatum Torrey. U. St.: Madisonthal.
E. Wrightii Torrey. Californien.

Fagopyrum = Helxine.

Helxine L. (1735 & 1737) in 8. Class. 3. Ord. c. syn. „Fagopyrum Tourn.“ em. = *Fagopyrum* „Tourn.“ Gärtn. em. Meissn. — In gen. pl. ed. 1737 hatte Linné das Genus genau so wie Tournefort, den er dazu citirt, aufgefasst, ebenso später als Subgenus von Polygonum; anders hat es auch Gärtner nicht gethan, der noch *Fagopyrum scandens* Tourn. = Polygonum Convolvulus L. dazu zog. Beide Namen Helxine = Fagopyrum müssen also im von Meissner emendirten Sinne gebraucht werden, will man die Gattung auf Grund der abweichenden Cotyledonen überhaupt aufrecht erhalten. Ist dies aber der Fall, so muss der von Linné gegebene Name genommen worden. Die Abbildung bei Tournefort t. 290 sowohl als die Diagnose bei Linné 1737 haben nur den gemeinen gebauten Buchweizen *Polygonum Fagopyrum* L., den ich also Helxine Fagopyrum OK. zu nennen habe, berücksichtigt: die aus dem Perianth weit vorstehende Frucht auf t. 290 = corolla semen amplectens bei Linné im Gegensatz zu corolla semen involvens für Polygonum, die quer aufliegenden Staub-

beutel (bei Polyg. Convolvulus sind sie ± aufrecht), die langen Griffel: styli 3 longitudine staminum (bei Polyg. Convolvulus sind sie kurz, narbenartig) lassen keinen Zweifel, dass Helxine L. ursprünglich nur auf diese eine Art basirt ist.

Die einzelnen Merkmale, welche Linné zur Sonderung der Gattungen benutzte, sind allerdings nicht mehr durchgreifend. Das Merkmal der über das Fruchtperigon vorstehenden Früchte ist als Unterscheidungsmerkmal zu Polygonum nichts werth, denn einerseits giebt es eine Anzahl Polygnum-Arten, bei denen der Samen zur Hälfte über das Perigon hervorragt (bei P. divaricatum ist dies sogar ziemlich variabel), andererseits haben wir es bei H. Fagopyrum mit Culturformen zu thun, deren Früchte wahrscheinlich durch Cultur nur etwas vergrössert wurden.

H. Fagopyrum OK. (*Polygonum Fagop.* L.) Sikkim cult.

H. acutata OK. (*Polyg. acutatum* Lehm. 1820 = *P. cymosum* Trev. 1824 = *Fagopyrum cymosum* Meissn.) Sikkim cult.

Die 3. Art dieses Genus ist Helxine tartarica OK. = *Polyg. tart.* L., die auch selten eine Hybride bildet: Helxine Fagopyrum × tartarica OK.

[] **Magonia** Vell. (1825) fl. flum. descr. genus Nr. 168 (pag. 157 des Wiederabdruckes) und (1835), ic. fl. flum. IV 2 t. 60 = *Ruprechtia* C.A.Mey. 1840. Da die Gattung *Magonia* St.Hil. 1825, deren Priorität vor Magonia Vell. 1825 übrigens auch zweifelhaft war, zu Phaeocarpus Mart. & Zucc. 1824 geworden ist, muss Vellozo's Magonia wieder hergestellt werden. Magonia scandens* Vell. ist = *Ruprechtia laurifolia* Mey. Vellozo hatte die Pflanze in die 9. Classe 3. Ordnung gestellt; sie ist aber diöcisch; er bildete eine weibliche Pflanze ab und hatte die 9 Staminodien für Stamina gehalten. Die anderen Arten sind von *Ruprechtia* übertragen: Magonia amentacea (Meisn.), apetala (Wedd.), brachysepala (Meisn.), brachystachya (Bth.), carpinodes (Meisn.), coriacea (BHgp. = *Triplaris c.* Karst.), corylifolia (Gris.), costata (Meisn.), Cumingii (Meisn.), excelsa (Gris.), fagifolia (Meisn. incl. *Cruegeri* Gris. fide Gris.), glauca (Meisn.), Jamesonia (Meisn.), laxiflora (Meisn.), Lundii (Meisn.), Martii (Meisn.), mollis (Wedd.), polystachya (Gris.), ramiflora (F.A.Mey.), salicifolia (C.A.Mey.), tenuiflora (Bth.), triflora (Gris.), Viraru (Gris.) OK.

† Muehlenbeckia = Polygonum.

Polygonum L. incl. *Sarcogonum* Don 1839 = *Muehlenbeckia* Meisn. 1840; wegen der Einziehung von *Muehlenbeckia* vergl. unter P. divaricatum.

P. acre HBK. (1817 = *P. flaccidum* Roxb. 1824). f. albiflorum O.Ktze. Portorico: Caguas. Costarica 1200 m. Bengalen.

f. viridulum O.Ktze. Flores viriduli. Java: Beutenzorg.

f. roseum O.Ktze. Flores rosei. Bengalen.

P. amphibium L. var. terrestre Lees f. angustifolium O.Ktze. Foliis angustis 1 : ± 8. U. St.: Erie. Die in Europa häufigere Landform mit kurzgestielten schmalen Blättern ist in Amerika meist durch breitblätterige Landformen vertreten.

P. aviculare var. Bellardi OK. (sp. All.) U. St.: St. Louis. Von var. ramosissimum nur durch am oberen Stengel fast verschwindende, bez. sparsamere und klein werdende Blätter verschieden.

var. plebejum OK. (R.Br.) Seminibus ± nitidis; f. **angustifolium** Mchx. + albiflorum. Hongkong.

var. plebejum OK. f. **angustissimum** Meisn. + compactum + roseum Sikkim. Dekkan.

var. plebejum OK. f. spathulifolium OK. + roseum. Macao.
v. ramosissimum OK. (Mchx.) U. St: Wyoming.

Abgesehen von den ± blattlosen Formen (var. aphyllum Heyne für die ± gestreckten und var. Bellardi OK. für die aufrecht-stengeligen Formen) und der var. plebejum OK. mit glänzenden Samen unterscheide ich jetzt:

1^a latifolium Mchx. (L.) Folia lata 1 : 1—$1^1/_2$.
1^b angustifolium Mchx. Folia lanceolata vel oblonga (1 : 2—6).
1^c spathulifolium O.Ktze. Folia obovata vel spathulata (1 : 2—6).
1^d angustissimum Meisn. Folia sublinaria (1 : 8—16).
2^a normale. Internodia ± ($^3/_4$—$1^1/_4$) longitudine foliorum.
2^b compactum O.Ktze. Internodia foliis dimidio longa vel breviora.
2^c laxum Led. em. Internodia foliis longiora.
3^a normale. Caules adscendentes (= var. *vegetum* Led.).
3^b procumbens Led. Caules procumbentes prostrati.
3^c erectum Led. (L.) Caulis erectus vix $^1/_2$ m altus pauciramosus (foliis saepius latis).
3^d ramosissimum OK. (Mchx.) Caulis erectus ± 1 m altus multiramosus (foliis angustis).
4^a Flores viriduli marginibus albidis flavidis rubellis.
4^b albiflorum. Flores albi.
4^c roseum. Flores rubri.

Was nun *P. plebejum* R.Br. betrifft, so ist das Merkmal der glänzenden bez. gerunzelt matten Samen nicht durchgreifend. Hk.f. stellt ohne weiteres alle tropischen Formen in der Flora of brit. ind. dazu, aber wenn die Früchte fehlen, ist absolut weiter kein Unterschied mit europäischem P. aviculare vorhanden; die Früchte ändern bräunlich bis schwarz und auf der Mittelfläche der 3 Seiten glänzend und am Rande mattrunzelig bis völlig glatt bei tropischen, bez. auch in der Mitte matt bei extratropischen Formen. Franchet & Savatier, die bei Polygonum dem üblen Beispiele Meisner's folgend, sehr kleine Species annahmen, gruppiren diese Microspecies des P. aviculare in Achaenia opaca granulata: lucida vel subtilissime punctata; das ist aber weder genau noch durchgreifend. Hk.f. zieht l. c. eine Menge der Meisner'schen Arten zusammen, aber plebejum ist auch einzuziehen, denn nicht bloss der Unterschied bez. des Samenglanzes ist nicht stichhaltig, sondern auch die Angabe bez. des Habitus und der ± nervigen Ochreae; gerade die häufigeren europäischen Formen haben ebensolche armnervige Ochreae wie angeblich nur *P. plebejum*.

P. barbatum L. α densiflorum O.Ktze. var. **glabratum** Meisn. + bicolor O.Ktze. Flores plurimi viriduli, nonnulli albi. Birma.

α densiflorum + pubinerve + viridulum O.Ktze. Hongkong. Turong. Bengalen.

α densiflorum O.Ktze. + **vulgare** Meisn. (foliis strigoso pubescentibus) + viridulum O.Ktze. Java: Plabuan.

α densiflorum OK. + **hirtellum** Meisn. + albiflorum O.Ktze. Birma.

α densiflorum O.Ktze. + **hirtellum** Meisn. + viridulum O.Ktze. Hongkong.

α densiflorum O.Ktze. + tomentosum OK. (W.) + albiflorum O.Ktze. Batavia.

β Posumbu OK. (Ham.) + pubinerve + albiflorum O.Ktze. Hongkong.

β Posumbu + pubinerve + roseum O.Ktze. Japan. Anam. Java.

β Posumbu + pubinerve + varium O.Ktze. Flores viriduli rosei. Japan: Yokuhama.

β Posumbu + pubescens + albiflorum O.Ktze. Java. Bromo.
β Posumbu + pubescens + roseum O.Ktze. Canton. Java: Megamendon.

α ist die Wasser-, bez. Sumpfform mit 1/3—1 cm dickem Stengel und dichten, nicht unterbrochenen ± 1/2 cm breiten, meist steifen Blüthenähren; sie geht aber in β die Landform mit nur 1—3 mm dicken Stengel und schmäleren unterhalb unterbrochenen Aehren über; bez. es finden sich die Aehren von α und β nicht allzuselten auf 1 Stengel. Die Art selbst wäre dann zu diagnosticiren: Folia e basi acuta lanceolata. Ochreae bracteaeque truncatae longe setoso ciliatae. Flores 6—8-andri eglandulosi spicati. Spicae terminales plures. Stigmata 3. Semen trigonum. Die Meisner'sche Eintheilung in dichte und dünne lockerährige Arten lässt sich hier keineswegs durchführen. Willdenow hatte *P. tomentosum* von P. barbatum getrennt, aber es ist nur die am meisten behaarte Form dieser Art. Meisner (und Hk.f. ihm folgend) stellt unrichtig tomentosum in die Section Amblyogonon, welche sich durch apical turbinate und vergrünte Ochreae auszeichnet, die *P. tomentosum* aber fehlen.

P. campanulatum Hk.f. var. **fulvidum** Hk.f. Tongloo 3000 m. Sikkim. Die grossen Blüthen sind purpurn.

P. chinense L. α normale. Perigonium 2—3 mm longum e basi angusta subcampanulatum; var. roseum. Java. Sikkim.

α normale var. albiflorum O.Ktze. Canton. Hongkong. Turong. Java. Bengalen. Sikkim.

β breviflorum O.Ktze. Perigonium ± 1 mm longum turbinatum; var. albiflorum O.Ktze. Java: Megamendon.

γ longiflorum O.Ktze. Perigonium 4—6 mm longum e basi angustata cylindricum; var. roseum O.Ktze. Sikkim: Tongloo 2000 m.

Das Perigon dieser Art ist zur Fruchtzeit fast stets saftig und bildet eine blauschwarze, geniessbare Beere, die auch von Vögeln gern verzehrt wird. Dadurch wird die sonst terrestrische Pflanze auch auf die Bäume verbreitet, wo sie im Schmutz der Astwinkel gut gedeiht, sodass sie in den Wäldern auf Java und in Sikkim als eine häufige epiphytische Ampelpflanze wuchert.

P. Convolvulus L. em. α agreste O.Ktze. Fl. Leipz. U. St.: Hoboken. Forma minor pauciflora. Tepala exteriora fructitegentia carinata non alata. Folia caules ochreae glabra vel puberula; vel in f. puberulum O.Ktze. ochreae basi saepius brevissime ciliatae.

β cilinode OK. (Mchx.) Forma scandens multiflora pubescens puberula vel glabra cet ut α. U. St.: Alleghany (in f. pubescens O.Ktze. ochreae basi plerumque pilis sublongioribus partim reflexis subbarbatae, in f. puberulum O.Ktze. pilis minimis, in f. glabrum OK. pili desunt).

δ scandens OK. (sp. L. = *P. dumetorum* var. A. Gray = *P. pterocarpum* Wall.) Forma tepalis fructitegentibus exterioribus late alatis longius decurrentibus. Sikkim.

Zwischen β & δ steht noch γ dumetorum OK. (L.) Fl. Leipz. tepalis fruct. ext. anguste alatis. Ich habe in meiner Leipziger Flora *P. dumetorum* mit P. Convolvulus vereinigt, da ich nach langjährigen Beobachtungen gefunden, dass es nur verschiedene Varietäten einer variablen Art sind. H. C. Watson stellte zu P. Convolvulus eine var. pseudodumetorum; ihm folgt Hk.f. in der Studentflora of brit. Islands und fl. brit. India. Beide legen also auf Flügelung des Fruchtperigons auch keinen specifischen Werth; auch betr. Samen schreibt Hk.f.: I find no difference between nuts of this (*P. dumetorum*) and P. Convulvulus. Dafür stellen sie einen anderen Unterschied auf bezüglich der axillären gebüschelten Inflorescenz, bez. mehr traubigen Inflorescenzen mit längeren Pedi-

cellen; aber die Inflorescenzen sind unterhalb stets axillär und bleiben oft so an kleinen Exemplaren dürftiger Standorte, während sie sich an waldigen feuchten Stellen zu beblätterten Scheintrauben und sogar rispig entwickeln, ohne dass dies für gewisse Formen constant wäre; P. Convolvulus var. agreste ist die verzwergte Form mit ungeflügelten, var. pseudodumetorum Wats. mit sehr schmal geflügelten Fruchtperigonen. Eine verkümmerte armblüthige Form mit breitgeflügeltem Fruchtperigon nannte Maximowicz *P. pauciflorum*. Auch das Merkmal der kürzeren und etwas längeren Blüthenstiele ist bei geflügelten und ungeflügelten Fruchtvarietäten in gleicher Weise veränderlich. Fruchtformen, die länger herablaufenden Fruchtperigonflügel haben, erscheinen länger gestielt; aber das Fruchtperianth variirt, wie Hk.f. auch zu *P. dumetorum* bemerkte, ausserordentlich in Bezug auf Grösse und Gestalt: form elliptic oblong 1/6 inch long to cuneate obovate 1/4 inch long and tapering into a shortly winged pedicel. Bei *P. pterocarpum*, das Hk.f. für eine wahrscheinliche Varietät von *P. dumetorum* hält und das mit amerikanischen *P. scandens* völlig übereinstimmt, wird das Fruchtperianth sogar bis 1/2 Zoll lang (mit Stiel „—1 1/2 Zoll" nach Hk.f. ist offenbar ein Irrthum). *P. scandens* wird aber von den amerikanischen Autoren zu *P. dumetorum* als Synonym oder Varietät gezogen; es ändert selten mit eingekerbt eingeschnittenen Flügeln des Fruchtperigons = var. cristatum OK. (sp. Engelm. & Gray). Diese Form ist bisher nur aus Texas und aus dem Himalaya (Dalhousie Nr. 23145 Clarke in Kew) bekannt. Andere Exemplare aus dem Himalaya zeigen jedoch diese Eigenschaft minder ausgeprägt mit nur 1—3 Einschnitten oder undeutlichen Kerben an jedem Flügel; hierzu gehört dann noch *P. dentatoalatum* F.Schmidt aus Nordostasien = var. alatodentata Maxcz.

Früher wurden die Arten manchmal durch stielrunde und eckige Stengel unterschieden, aber Hk.f. schreibt sehr richtig zu *P. dumetorum*: I find the stems as much angled as in P. Convolvulus. In der Regel erscheinen die oberen, bez. die Blüthenzweige kantiger; da nun P. Convolvulus var. agreste nur eine auf solche Blüthenzweige reducirte Form ist, also der kletternden mehr runden Stengel entbehrt, so ist die angebliche Differenz verständlich. — Meisner macht Unterschiede bez. ⊙ oder ♃; vorher wurden alle hierher gehörigen Arten bez. Formen meist als ⊙ angegeben; sie sind aber vielleicht, von den ⊙ Ackerformen abgesehen, wohl sämmtlich ⊙—♃; doch habe ich das nicht weiter untersucht. Die characteristische var. cilinode OK. (Mchx.) sah ich im Kew Herbar in einjährig blühenden Exemplaren, was mit Meisner's (und dem ihm insofern folgenden Asa Gray) Angaben nicht stimmt. Die schwache Behaarung tritt häufig bei den verzwergten Varietäten auf, nur bei var. cilinode häufiger auch an einer kletternden Varietät; bei der bei allen Hauptvarietäten sich findenden f. puberulum O.Ktze. sind die cilienartigen Haare in gleicher Weise, nur kürzer entwickelt als bei der sonst auf var. cilinode beschränkten f. pubescens mit etwas längeren Haaren.

P. divaricatum L. Suffrutex —3 m altus racemis eperulatis compositis saepe laxe vel divaricato paniculatis polygamis perigoniis 5-fidis brevibus staminibus 8 basi glanduligeris stylis brevibus 3, stigmatis subcapitatis. Ochreae bracteae scariosae imberbes. Semen triquetrum perianthio saepius carnoso cingente, nunquam alato.

ε paniculatum OK. Java: Gede.
ε paniculatum + bicolor + Totnea OK. Sikkim 1000 m.
η molle + albidum + Totnea OK. Java: Gede.
η molle + albidum O.Ktze. Sikkim 2200 m.

γ molle + viridulum + subbaccatum O.Ktze. Sikkim. Auf einem Exemplar 1 grosser Ast mit rothen Blüthen!

η molle + bicolor + subbaccatum O.Ktze. Sikkim.

P. divaricatum L. variat:

Folia linearia vel anguste lanceolata (1 : 20—12) basi longe attenuata haud vel vix petiolata.

Folia glabra vel glabrescentia . . . . . α glabrum Meisn.

Folia subtus vel utrinque pilosa . . . . (W.) β salignum Meisn.

Folia lanceolata (1 : 5—11) utrinque attenuata ± breviter petiolata.

Folia glabra vel glabrescentia . . . . (All.) γ alpinum Led.

Folia subtus vel utrinque ± densius pilosa (Murr.) δ undulatum C.A.Mey.

Folia ovata vel late lanceolata acuta (1 : 2—4) basi ± obtusa

Folia glabra vel glabrescentia

Caules pilis 0 vel paucis erectis . . . . (Bl.) ε paniculatum OK.

Caules pilis paucis deflexis . . . . . ζ sikkimense Hk.f.

Folia subtus vel utrinque densius pilosa

Caules pilis erectis vel patulis . (Don 1825) η molle OK.

Hierzu var. *lapathifolium* Cham. & Schl. 1828 und *P. polyanthos* DeBruyn.

Caules pilis reflexis . . . . . (Meisn.) ϑ rude OK.

Folia ovata vel oblonga acuta vel obtusa basi (foliis summis interdum exceptis) truncata vel subcordata vel subhastata

Folia glabra vel subglabra . . (Bab. 1836—41) ι rumicifolium OK.

(Hierzu var. *songoricum* Led. ex *P. s.* Schrenk 1841; *P. frondosum* Meisn. ist eine Form, die zwischen ε und ι steht; Meisner giebt die Blattbasis als obtus an, Hk.f. auch als herzförmig.

Folia subtus vel utrinque densius pilosa.

Caules pilis erectis vel patulis . . . (Wall.) $\varkappa$ polystachyum OK.

Caules pilis reflexis (*P. rumicifolia* var. Bab.) . λ cordatum OK.

Die Zwischenformen sind zu zahlreich, als dass man nicht die Formen alle zusammenziehen müsste, wie es ähnlich schon Ledebour gethan, der ausserdem noch einige depauperate Varietäten aufführt. Ausserdem ändert diese Art:

Perigonium fructigerum siccum ± scariosum pallidum semine subaequilongum vel longius . . . . . 1. xerocarpum O.Ktze.

Perigonium fructigerum siccum ± scariosum semine ± duplo breviora 2. microchlamydeum O.Ktze.

Perigonium fructigerum subcarnosum siccitate nigricans semine saepe brevius 3. subbaccatum O.Ktze.

Perigonium fructigerum majus semine sublongius succosum baccam haud clausam nigram edulem —8 mm longam formans (*Coccoloba Totnea* Don „Ham." ex auct. = *Polyg. molle* Don) . . . . . 4. Totnea OK.

Flores variant quoad colorem: f. albidum, viridulum, rubrum, bicolor (perigonium album pedicello rubro). Die Farben ändern zuweilen auf 1 Staude; ebenso ist die Grösse der Blüthe etwas veränderlich, die männlich functionirenden proterogynen, oft unfruchtbaren Inflorescenzen haben oft grössere Blüthen und ist es daher ungerechtfertigt, daraufhin Arten, wie z. B. *P. polystachyum* zu gründen. (Ein anderer Fall ist es, wenn die Gestalt des Perigons ändert wie bei dem verwandten P. campanulatum.) Neben den fruchtenden Blüthen fand ich an meinen indischen Exemplaren noch vereinzelte kleinere rein männliche Blüthen, bez. mit rudimentären Ovar. Die Variabilität der beerenartigen oder trockenen Fruchtperigone ist bei asiatischen (sibirischen und indischen) Exemplaren so unbeständig, dass die Autoren daraufhin nicht einmal Varietäten

begründeten! Doch wird manchmal kurze Fruchthülle angegeben. Die extremen Formen xerocarpum und Totnea sind nur zuweilen ausgebildet; var. xerocarpum und microchlamydeum, oft kaum gut unterscheidbar, scheinen in Europa und Nordamerika die einzigen Formen zu sein; die var. subbaccatum findet sich durch ganz Asien; var. Totnea scheint auf Ostindien beschränkt zu sein. Bei den Varietäten mit beerenartigem Fruchtperigon erscheinen auch manchmal die Samen selbst mit etwas saftigem Exocarp; dann ist aber der Samenkern stets verkümmert; das ist also nur eine Abnormität.

Diese Unterschiede: Polygamie und beerenartiges Fruchtperigon sind die einzigen, wodurch das Genus *Mühlenbeckia* zu unterscheiden ist, denn die Angabe ruminates Albumen der Samen für *Mühlenbeckia* ist nicht stets richtig. Es bleibt daher nichts anderes übrig, als alle Arten von *Mühlenbeckia* Meisn. (1840) oder vielmehr *Sarcogonum* Don (1839) entweder zu Polygonum zu stellen oder aber P. divaricatum und verwandte Arten der Section Aconogonum Meisn., die vermuthlich alle polygam sind, zu *Sarcogonum* (= *Mühlenbeckia*) zu stellen; ebenso ist Section *Tiniaria* Meisn. (Polygonum Convolvulus) = *Bilderdyckia* Dumort. 1827 polygam, von Dumortier deshalb unterschieden und wäre dieser Name dann zu nehmen. Da aber auch P. sinense meist beerentragend, aber nicht polygam ist, da ferner auch die mit geflügelten Fruchtperigonen begabten P. cuspidatum und P. multiflorum Thbg. trotz der gegentheiligen Angaben Meisner's polygam sind, [die Stamina sind bei ♀ Blüthen sehr klein und haben sterile Antheren; solche Exemplare sind auch im Kew Herbar als ♀ bezeichnet] so ist es richtiger, diese Gattung einzuziehen und wieder mit Polygonum zu vereinigen. Bei P. Bistorta ist eine eigenartige Polygamie früher nur übersehen worden; dessen Blüthenähren befinden sich zeitweise im männlichen, zwittrigen und weiblichen Stadium; sie blühen in verschiedenen Geschlechtsformen ab; es giebt aber auch rein weibliche Blüthen dieser Art; vergl. z. B. F. Ludwig in Bot. Centralblatt 57 p. 210 und Aug. Schultz in Uhlworm & Haenlein Bibl. bot. X 96.

Das der var. rumicifolium habituell etwas ähnliche P. cuspidatum S.&Z. differirt ausser bekannten Merkmalen der § Tinaria durch mehr axillär entwickelte Inflorescenzen, welche sich aus persistenten Winterknospen (perulae) entwickeln, während P. divaricatum eperulat ist.

Ledebour fl. ross. fasste unter *P. polymorphum* schon die meisten obigen Varietäten zusammen; nur P. divaricatum L., das er anders diagnosticirt als Meisner, lässt er bestehen; die angegebene Verschiedenheit beruht aber auf keinen constanten Eigenschaften der Pflanzen und habe ich daher alle diese Formen vereint und neu diagnosticirt. Ich schliesse aber entgegen Meisner und Ledebour *Polyg. ocreatum* L. aus, weil dies ein Mixtum compositum von 2—3 recht verschiedenen Arten aus Sibirien, Madeira und Jamaica ist; Linné beschrieb 1753 wahrscheinlich nach einer Manuscriptnotiz von Gmelin die Gmelin'sche Pflanze fl. pentandris trigynis; 1768 gab dann Gmelin in fl. sib. III weitere Auskunft, er citirte in erster Reihe Sloane jam. 17 t. 3 fig. 1 dazu, und bildete aber selbst eine ganz andere, die sibirische octandre Art ab. Sloane's Art aber, die Linné anfangs zu P. barbatum gestellt, welches Citat er später aber zurückzog, gehört zu 1 oder 2 Arten aus der nächsten Verwandtschaft von P. Hydropiper. Da Sloane als Standort Madeira und Jamaica angiebt und deren Arten verschieden sind, so sind wahrscheinlich 2 Arten darin verborgen. Aber die Beschreibung und Abbildung bei Sloane ist so dürftig, dass sich nichts genaueres feststellen lässt, als dass die Pflanze neben P. Hydropiper zu stellen ist und mit der sibirischen subpaniculaten Art gar nichts gemein hat. *P. ocreatum* L. ist also als dubios ganz zu streichen.

P. glabrum W. Costarica. Anam. Bengalen.
P. Hydropiper L. U. St.: Alleghany.
P. hydropiperodes Mchx. U. St.: Erie.
P. lanigerum R.Br. f. roseum O.Ktze. Flores sordide rosei. Java: Paraan.
var. viridulum O.Ktze. Flores viriduli — albidi. Sikkim 500 m.
P. lapathifolium L. U. St.: St. Louis.
P. microcephalum Don. Java: Tjibodas. Sikkim 1500 m.
P. minus Huds. Canton.
P. orientale L. Java: Paraan, Njadiredju (verw.?)
P. perfoliatum L. Java: Tjibodas. Bengalen: Terrai.
P. platyclados F.v.M. Cochinchina: um Saigon wie wild.
P. punctatum Don „Ham." (1825 = *P. perforatum* Meisn. 1826 = *P. alatum* Spr. 1827) α suffultum O.Ktze. Capitula plurima sessilia, i. e. folio suffulta. Sikkim 2300 m.

var. ciliatum OK. [Don] Capitula pedunculata folio suffultante deficiente. Sikkim 2200 m. Von Meisner wegen des Homonym *P. ciliatum* Lour. in P. perforatum Meisn. umgeändert; aber wenn man, wie Hk.f. in fl. brit. Ind. es richtig darstellt, diese Art mit P. punctatum vereinigt, kommt *ciliatum* Don Nr. 20 als Varietätennamen zu P. punctatum Don 1825 prod. fl. nep. 72 Nr. 14 zur Geltung; Hk.f. bevorzugt unrichtig *P. alatum*, welches schon bei Don, aber nur als Varietät zu P. punctatum aufgeführt war.

P. runcinatum Don „Ham." α subglabrum O.Ktze. Sikkim.
β **javanicum** Meisn. Java: Dieng.
P. sagittatum L. U. St.: am Hudsonfluss; Erie.
P. strigosum L. var. horridum OK. [Roxb.] Caules dense aculeati. Terrai.
var. rubrifolium O.Ktze. Folia + rubra. Sikkim 700 m.
P. tamnifolium HBK. [*Mühlenbeckia t.* Meisn.] Silla de Caracas.
P. tenue Mchx. U. St.: Madisonthal; durch die rückwärts gebogenen Blüthen recht auffallend.
P. virginicum L. U. St.: Hoboken, Cincinnati.

Muehlenbeckia-Arten, die schon richtig unter Polygonum benannt sind: Polygonum adpressum Lab., australe Rich. (Forst.), complexum A.Cunn., polybotrium F.v.M. (Meisn.), tamnifolium HBK., vulcanicum Bth., angustissimum F.v.M. (*Muehlenbeckia stenophylla* F.v.M. non Polyg. st. Meisn.) Cunninghamii Meisn., diclinum F.v.M., (1855 = *Muehlenbeckia polygonoides* F.v.M. 1865).

Zu ändernde Namen:
Muehlenbeckia chilensis Meisn. 1856 = *Rumex hastulatus* Sm. ex Campdera 1819 = Polygonum hastulatum OK.
Muehl. peruviana Meisn. non Polygonum p. Meisn. = P. Dombeyanum OK.

Noch zu übertragende *Muehlenbeckia*-Arten sind: Polygonum axillare (Hk.f.), ephedrodes (Hk.f.), flexuosum (Meisn.), florulentum (Meisn.), gracillimum (Meisn.), leptobotrys (Meisn.), rhyticarium (F.v.M.), rupestre (Wedd.), sagittifolium (Meisn.), tiliaefolium (Wedd.), varians (Meisn.) OK.

Rumex Acetosella L. Tenerifa.
R. bucephalophorus L. Tenerifa; Gran Canaria; Madeira.
R. Lunaria L. Gran Canaria; Tenerifa.
R. maderensis Lowe. Madeira: Bom Succesu.
R. maritimus L. Canton. Turong. Man muss sich bei den Rumex-Arten hüten, unreife Früchte zu berücksichtigen, denn die Zähne der 3 inneren Perigonblätter bilden sich erst bei Fruchtreife völlig aus; bei R. maritimus sind sie im halbreifen Zustande noch kurz und die halbreifen Fruchthüllblätter haben noch

mässige Blattmasse neben den Schwielen; solche Formen sind verschiedenartig bestimmt worden. Völlig entwickelte Fruchthüllblätter zeigen die borstenförmigen sparsamen Zähne (1—2 an jeder Seite).

R. obtusifolius L. ? U. St.: Erie. Aber nicht völlig reife Früchte und deshalb unsicher.

R. Patientia L. em. var. crispus OK. (L.) Folia lanceolata margine ± crispula. Portorico: Cayey. Costarica ± 2000 m, in Culturland jedenfalls aus Europa eingeschleppt. Ich betrachte *R. crispus* jetzt nur noch als die wilde Form der Gartenpflanze R. Patienta, denn die angeblichen Differenzen der „ledrigen" bez. „dünnen" Blätter oder flachen bez. rinnigen Blüthenstiele sind in keiner Weise durchgreifend und bei der üppigeren Gartenform sind bloss die Blätter minder oder nicht am Rand gekräuselt. Die unteren Blätter sind bei beiden subcordat länglich und gehen in die oberen schmallanzettigen über; doch sind bei var. crispus die Blätter nicht selten auch alle lanzettig. Die Fruchthüllblätter sind übereinstimmend: Tepala 3 fructitegentia non longiora quam lata subcordata obtusa reticulata integerrima vel basi denticulata; tepalo unico callifero, vel uno callo maximo reliquis 2 callo abortivo parvo munitis. Da in L. sp. pl. ed. I R. Patientia zuerst veröffentlicht ist, so hat dieser Name die Priorität vor *crispus*.

R. pulcher L. var. hamatus OK. (Trev.) Tepala fructitegentia dentibus setiformibus semper apice hamatis munita. Sikkim. Auch bei dieser Art entwickelt sich eine Schwiele der Fruchthüllblätter grösser oder allein. Die krautige dreieckige oder ± lange zahnlose Spitze der unreifen Fruchthülle bleibt bei weiterer Reife und bei Entwickelung der borstenförmigen mässig langen Zähne im Wachsthum zurück, wird also kurz. Hierzu *R. hamatus* Trev. 1823 = *R. nepalensis* Spr. 1826.

R. verticillatus L. var. salicifolius O.Ktze. Forma minor; pedunculi fructigeri breviores; folia anguste (sublineari) lanceolata U. St.: Cheyenne. Die f. normalis hat bloss längere Fruchtstiele, wie sie auch bei unserem europäischen *R. Hydrolapathum* Huds. = R. vert. var. Britannica OK. (L. 1753) forma major foliis latioribus pedunculis brevibus vel longis manchmal vorkommen. Linné unterschied R. verticillatus von dem amerikanischen R. Britannica durch die langen, bez. kurzen Blattscheiden; das ist aber als irrig von verschiedenen Autoren erkannt (vergl. z. B. Meisner in DC. prod. XIV p. 47) worden und wird nicht mehr von den Floristen als Artunterscheidungsmerkmal benutzt. Die Sache ist die, dass bei beiden Formen die unteren Blattscheiden des Stengels und die der Seitenzweige länger sind als die oberen Blattscheiden und also bei grösseren Exemplaren, wo nur oberste Stücken mit Inflorescenzen ins Herbar kommen, sich meist kürzere Blattscheiden finden. Nun meint Meisner l. c. von R. verticillatus: a simillimo R. Hydrolapatho facile distinguitur foliis radicalibus basi oblique subcordatis . . . ., aber auch dieses Merkmal ist nicht stichhaltig, denn bei R. verticillatus α normalis ist es nach Asa Gray nicht immer der Fall (the lowest leaves often heartshaped at the base. Gray Manual p. 421) und der amerikanische R. Britannica wird von Gray im Gegensatz zu Meisner ohne herzförmige Blätter angegeben. Andererseits giebt Hooker in Studentflora die Blätter von R. Hydrolapathum an: leaves base rounded cordate or acute. Die oberen Blätter haben aber stets vorgezogene Basis, nur die unteren sind variabel. Es sind dies eben Merkmale, die keinen durchgreifenden Unterschied bieten und deshalb ist es richtig, diese Formen unter dem zuerst publicirten Namen R. verticillatus zusammen zu fassen. Die Fruchthüllblätter weichen von denen des Rumex Patientia wesentlich dadurch ab, dass sie bei völliger

Entwickelung alle 3 gleich grosse Schwielen entwickeln; die anderen Abweichungen sind bezüglich der Fruchthüllblätter variabel; die Basis ist meist nicht herzförmig, die Spitze manchmal etwas vorgezogen, sodass die Gestalt meist mehr dreieckig erscheint. Der Name Brittannica ist nicht adjectivisch zu behandeln, denn es ist ein vorlinnéischer officineller Pflanzenname.

R. vesicarius L. Tenerifa: San Andres.

Ruprechtia = Magonia.

Uvifera L. (1738) hort. Cliff. p. 487 = *Guajabara* Mill. (1739) gard. dict., Ludwig 1760 „Plum." = *Coccolobis* R.Br. 1756 = *Coccoloba* L. 1759 = *Guiabara* Adans. 1763 „Oviedo"; incl. *Campderia* Bth. (cfr. Lindau Monogr. in Engler Jahrb. 1890). Linné stellte 1738 im hort. Cliff., da er die Blüthen nicht kannte oder exact abgebildet vorfand, *Uvifera litorea* Pluk. alm. t. 236 f. 7 mit mehreren Synonymen versehen, zu den „Indefinitis"; 1753 setzte er die Pflanze zu Polygonum und 1759 zu *Coccoloba* als *C. Uvifera* L.; diese ist = *Coccoloba leoganensis* Jacq. = Uvifera leoganensis OK. Der Name *Coccoloba* oder vielmehr *Coccolobis* R.Br. müsste auch wegen *Guajabara* Mill. fallen.

U. excoriata OK. (*Coccoloba* e. L. syst. X 1759 = *C. nivea* Jacq. 1763). Portorico: Guayama.

U. leoganensis OK. (*Coccoloba Uvifera* L. *& leoganensis* Jacq.) St. Thomas.

Die anderen Arten sind zu übertragen, wobei ich die Autorcitate für *Coccoloba*-Homonyme in () und für *Campderia* in [] setze und der neuesten Monographie der Gattung von G. Lindau in Engler's Jahrbüchern 1890 folge; zunächst sind folgende Speciesnamen zu ändern:

C. microstachya W. 1799 = *C. obtusifolia* Jacq. 1763 = U. obtusifolia OK.
C. ochreolata Wedd. Ann. sc. n. 3 Sér. XIII 259 = *C. Blanchetiana* Wedd. l. c. 257 = U. Blanchetiana OK.
C. Schiedeana Lindau 1890 = *C. barbadensis* var. *mexicana* Meisn. 1847 = U. mexicana OK.

Ferner mit unveränderten Speciesnamen: Uvifera acrostichodes (Cham.), acuminata (HBK.), alagoēnsis (Wedd.), armata (Gris.), ascendens (Druss.), barbadensis (Jacq.), Barbeyana (Lindau), Billbergii (Lindau), bracteolosa (Meisn.), brasiliensis (Nees & Mart.), Candolleana (Meisn.), caracasana (Meisn.), cordata (Cham.), coriacea („Sagra" Rich.), costata (Wright), crescentifolia (Cham.), Cruegeri (Lindau), cubensis (Meisn.), Curtisii (Lindau), cuyabensis (Wedd.), cylindrostachya (Lindau), declinata (Mart.), densifrons (Mart.), dioeca (Karst.), Eggersiana (Lindau), excelsa (Bth.), fagifolia (Jacq.), fallax (Lindau), fastigiata (Meisn.), flavescens (Jacq.), floribunda (Lindau), geniculata (Lindau), Glazioui (Lindau), gracilis (HBK.), grandiflora (Lindau), Grisebachiana (Lindau), guyanensis (Meisn.), Humboldtii (Meisn.), jamaicensis (Lindau), ilheensis (Wedd.), Jurgensenii (Lindau), Klotzschiana (Meisn.), Krugii (Lindau), laevis (Casar.), latifolia (Lam.), laurifolia (Jacq.), laxiflora (Lindau), leptostachya (Bth.), leptostachyodes (Lindau), Liebmannii (Lindau), Lindeniana [Bth.] (Lindau), longifolia (Fisch.), longipendula (Mart.), lucidula (Bth.), manzanillensis (Beurl.), marginata (Bth.), microneura (Meisn.), microphylla (Griseb.), Mosenii (Lindau), nematostachya [Gris.] (Lindau), nigrescens (Lindau), nitida (HBK.), nodosa (Lindau), novogranatensis (Lindau), nutans (HBK.), oblonga (Lindau), obovata (HBK.), Orizabae (Lindau), ovata (Bth.), padiformis (Meisn.), pallida (Wright), paraēnsis (Meisn.), paraguariensis (Lindau), parvi-

folia (Schott), peltata (Schott), Persicaria (Wedd.), peruviana (Lindau), pipericarpa (Mart.), pirifolia (Desf.), plantaginea (Wedd.), Plumieri (Gris.), polystachya (Wedd.), populifolia (Wedd.), praecox (Wright), pubescens (L.), punctata (L.), racemulosa (Meisn.), ramosissima (Wedd.), reflexa (Lindau), retusa (Gris.), Riedelii (Lindau), rosea (Meisn.), rotundifolia (Meisn.), rufescens (Wright), rugosa (Desf.), Ruiziana (Lindau), Sagotii (Lindau), salicifolia (Wedd.), Schomburgkii (Meisn.), Schwackeana (Lindau), scrobiculata (Lindau), Sintenesii (Urban), sparsifolia (Lindau), sphaerococca (Lindau), Spruceana (Lindau), sticticaulis (Wedd.), striata (Bth.), subcordata [*Erythroxylon* s. DC.] (Lindau), Swartzii (Meisn.), tenuiflora (Lindau), tiliacea (Lindau), Trianaei (Lindau), Trinitatis (Lindau), Urbaniana (Lindau), venosa (Gris.), verrucolosa (Lindau), Warmingii (Meisn.), Wrightii (Lindau), yucatana (Lindau), Zebra (Gris.) OK.

Vibo Med. (1789) Phil. Bot. I 178 ex typo *Rumex spinosus* L. = *Emex* Neck. 1790.

V. spinosa Moench (*Rumex spinosus* L.) *α* suberecta O.Ktze. Caulis erectus vel suberectus ramis patentibus. Tenerifa: Santa Cruz.

β decumbens O.Ktze. Caules vel rami laterales longe decumbentes; caulis centralis saepe abortivus vel brevis. Tenerifa: Adexe. Die Beschreibungen von *Emex spinosus* Camp. = Vibo spinosa lauten bezüglich der Stengel manchmal verschieden; WB. scheinen der Beschreibung nach nur var. *β* vor sich gehabt zu haben, die im Süden der Insel sich in der That recht ausgeprägt findet.

Die andere Art ist Vibo Centropodium OK. (Meisn.)

135. Podostemaceae.

Apinagia = Neolacis.

[] **Lawia** Tul. 1849 (non Wight 1848, cfr. S. 289, nunc Mycetia Bl. 1826 = *Adenosacme* Wall. 1832) = *Terniola* Tul. 1852 = *Dalzellia* und *Tulasnea* Wight 185.. = *Mnianthus* Walp. 1853. Wegen *Lawia* Wight sind für Lawia Tul. „Griff." 4 Namen geschaffen worden, aber alle müssen fallen, weil *Lawia* Wight nicht mehr gilt (BHgp. führen sie als Synonym von *Adenosacme* auf) und Lawia Tulasne hat daher wieder als ältester Name für diese Podostemaceengattung zu gelten. Die Arten sind: Lawia longipes Tul., pulchella Tul., zeylanica Tul., ferner Lawia Dalzellia (*Dalzellia Lawii* Wight), pedunculosa (Wight), foliosa (Wight), ramosissima (Wight) OK.

[] **Neolacis** § Chamisso 1834 (Sectio Lacidis ex typo *Lacis fucoides*) = *Apinagia* Tul. 1849. Weddell in DC. prod. XVII hat Neolacis mit Recht bevorzugt und alle Arten schon dazu gestellt. BHgp. schliessen von den 18 Arten, die Weddell aufführt, 4 aus, wodurch sie aber nicht berechtigt waren, den Namen Neolacis zu verwerfen, umsoweniger als Neolacis fucodes, der Typus der Gattung sich nicht unter den 4 ausgeschlossenen Arten befindet.

Terniola = Lawia.

136. Nepenthaceae.

Nepenthes melamphora Bl. (1823 = *fimbriata* Bl. 1852). var. pubescens O.Ktze. Folia juniora et stipites ascidiorum pubescentia. Java: Gede. Ausser der var. glaberrima O.Ktze. giebt es noch var. hirsuta OK. (Hk.f.) mit langen, mehr abstehenden Haaren, deren Menge aber selbst an den Original-

exemplaren äusserst schwankend ist, dichtstehend bis fehlend. Der Unterschied zwischen *N. fimbriata* und melanophora ist der, dass die Trauben nur einblüthige, bez. zweiblüthige Verzweigungen haben, was aber variabel ist. Die Ascidien der unteren Stengeltheile und Wurzelblätter sind nicht nur in Form etwas anders als die der oberhalb befindlichen, sondern besitzen auch der Länge nach 2 gewimperte Flügelleisten, die den oberen Ascidien meist fehlen; auf dieser unbeachteten Veränderlichkeit und vermeintlichen Differenz der Ascidien, die für diese Art von Blume in Mus. Bot. II t. 1 richtig abgebildet ist, scheinen noch diverse andere angebliche Arten zu beruhen. Auch die Eintheilung der verwandten Arten bei Hk.f. in DC. prod. in solche mit sitzenden Blättern, bez. mit flügelig gestielten Blättern passt für diese Art nicht, da sie ebenso wie N. Phyllamphora insofern etwas variirt, indem die vorgezogene Blattbasis bald breiter, bald schmäler ist, stets aber den Stengel etwas umfasst. N. Phylamphora zu der Hk.f. *N. fimbriata* Bl. stellt, unterscheidet sich (vergl. Miq. fl. ind. bat.) dadurch, dass auch die unteren Ascidien der Flügelleisten entbehren.

137. Cytinaceae.

Cytinus = Hypocistis.

[] **Hypocistis** Ludw. (1737) def. 24; Kramer 1742; Mill. (1739) gard. dict., „Tourn." . . . . Adans. (1763) fam. II 76 & 616 = *Cytinus* L. 1764 c. syn. *Hypocistis* Tourn. = *Thyrsine* Gled. 1764. Linné hatte die Art, auf welche die Gattung basirt, vorher zu Asarum gestellt. Nachdem Adanson die Tournefort'sche bez. Clusius'sche Gattung Hypocistis wiederhergestellt und die Unterschiede mit Asarum hervorgehoben hatte, änderte Linné unnöthig den Namen. Der Typus der Gattung ist: *Cytinus Hypocistis* L. = Hypocistis kermesina OK; Clusius hatte schon nach der Farbe 3 Arten: *H. lutea, varia* und *rubra* unterschieden, die auch Miller noch aufführt. Den Namen kermesina musste ich nehmen, weil er nach 1753 das älteste Synonym ist, das Gussone für eine Varietät anwendete. Die anderen Arten sind: *Cyt. dioicus* Juss. 1808 = *Phelypaea sanguinea* Thbg. 1794 = H. sanguinea OK.; *C. americanus* R.Br. = H. americana OK.; *C. Andrieuxii* Hemsl. = *Bdallophytum Andr.* Eichl. = H. Andrieuxii OK.

138. Aristolochiaceae.

Aristolochia grandiflora Sw. Trinidad.
A. longa L. Madeira.

Apama Lam. (1783) dict. I 91 = *Bragantia* Lour. 1790. BHgp. anerkennen die Priorität für Apama, verwerfen den Namen aber mit der Bemerkung: „futile erit hodie rejicere nomen Loureiroanum jam ab omnibus botanicis receptum!" Is that not piracy? Mehr kann man das Recht nicht verhöhnen, aber Recht wird doch Recht bleiben. Ich fand, dass sie in anderen Fällen doch öfters selbst so futile verfahren sind. Andere nennen allerdings das „futile" bezeichnete Verfahren das regelrechte und gerechte; deshalb ist es auch in die internationalen Regeln aufgenommen worden; es wird sich Bahn brechen. Ich bekenne mich zu folgendem Satz: Inhonestum est nomen primum jure institutum rejicere! Die Arten sind: Apama siliquosa* Lam. (= *Bragantia Wallichii* R.Br.), racemosa (Lour.), corymbosa (Griff.), Dalzellii (Hk.f.), tomentosa (Bl.) OK.

Bragantia = Apama.

[] **Duchartrella** OK. = *Holostylis* Duchartre 1854 non Olostyla DC.*

1830 = Holostyla Endl. Da Holostylis und Olostyla nur orthographische Licenzen desselben Wortes sind, also *Holostylis* von 1854 einen anderen Namen zu erhalten hat, benenne ich die Gattung zu Ehren ihres Begründers. Die einzige Art ist Duchartrella reniformis OK. (Duchart.).

Holostylis = Duchartrella.

139. Piperaceae.

* **Heckeria** Kunth Linnaea XIII, Ende 1839 oder Anfang 1840 = *Pothomorphe* Miquel Bull. Néerl. „1839“ 1840 p. 447, 450. Engler hat die wenigen Piper-Arten mit axillären Inflorescenzen wieder als besonderes Genus aufgenommen. Bei BHgp. ist es Subgenus; BHgp. geben Data über die Publication der 2 concurrirenden Namen, haben aber für *Pothomorphe* 2 ältere Publicationen nicht erwähnt. Ausser im Bulletin Néerland. sind auch in Ann. sc. nat. 1840 p. 170 die neuen Piperaceengattungen Miquel's zugleich mit Kunth's concurrirender Arbeit reproducirt. Es dürfte sich nur um wenige Tage Differenz in den ersten Publicationen seitens Miquel und Kunth handeln. Pfeiffer, dem ich die ältere Angabe für *Pothomorphe* entnehme, giebt 1839 dafür an, citirt aber nicht aus 1. Quelle, weil ohne Seitenzahl der Publication. Diese habe ich ermittelt, aber auch gefunden, dass in demselben letzten Heft des Bull. Néerl. von „1839“, worin Miquel's Publication steht, schon eine litterarische Publication von 1840 erwähnt wird. Ich kann die genaueren Daten nicht feststellen und belasse es daher bei Heckeria; Miquel als er seine Arbeit mit Kunth's später vergleicht, bevorzugt allerdings *Pothomorphe*.

Heckeria umbellata Kth. (L.) Portorico. Costarica.

Houttuynia = Polypara.

Peperomia galiodes HBK. Silla de Caracas. Irazu 2600 m.

P. glabella Dietr. (Sw.) f. parvifolia O.Ktze. Folia vix $1^1/_2$ cm longa. Trinidad.

P. Heyneana Miq. Sikkim.

P. Martiana Miq. ? Costarica.

P. nemorosa C.DC. ? Costarica.

P. pellucida HBK. Java: Beutenzorg, aus Amerika eingeschleppt!

P. producta Gris. Portorico: Caguas.

P. recurvata Miq. (Bl.) Java: Megamendon.

P. reflexa Dietr. (L.f.) var. **pusillum** C.DC. (Miq.) Java: Wilis.

var. **subemarginulata** C.DC. Costarica: Irazu.

P. rotundifolia HBK. (L.) (= *P. nummularifolia* HBK.) Trinidad.

P. scandens R.&P. Trinidad.

P. talimifolia HBK. Trinidad.

Piper aduncum L. Portorico. Venezuela.

P. Amalago L. em. St. Thomas.

P. auritum HBK. Costarica: Port Lemon.

P. bantamense Bl.? Java: Megamendon.

P. Betle L. var. **Siriboa** C.DC. (L.) Folia subcordata lobis basalibus brevibus peltato incumbentibus. Insel Penang, cult. Vielleicht nur Jugendform mit breiteren herzförmig subpeltaten Blättern.

P. Chaba Bl. Batavia „Mauern überziehend“. Die meisten Arten, die ich sammelte (Betle und nigrum ausgenommen) sind aufrechte Sträucher oder Bäume. P. peepuloides ist ein Strauch, der oberhalb gelegentlich in die Kronen der Bäume klettert.

P. corrugatum O.Ktze. n. sp. (§ Atranthe) Frutex subarboreus caule simplici —5 m alto apice vix ramoso nodis valde incrassatis. Folia lata (1 : 1 1/2) e basi subaequali cordata acuminata —25 cm longa multicipinervia nervis 7—11 basalibus cum nervis 4—6 lateralibus arcuato ad apicem folii adscendentibus supra glabra nervis impressis, inter nervulis corrugata, subtus glabra vel pubinervia. Petiolus ± 3 cm longus haud alatus. Stipulae anguste lanceolatae petiolo subaequilongae. Amenta solitaria oppositifolia densissima 15—20 cm longa incurvata apice conico ± 1/2 cm longe nudo pedunculo brevi vix 2 cm longo. Bracteae liberae squamatae apice incrassatae umbonato peltatae umbonis marginibus sublaceris umbone ovaria filamenta occultante. Stigmata antheraeque exserta. Flores hermaphroditi sessiles. Ovarium oviforme apice obtusum stylo 0 stigmatis 3. Stamina 2—4 filamentis subulatis brunneis ovario aequilongis. Antherae biloculares parvae connectivo inconspicuo. Costarica: Port Lemon. Eine eigenthümliche Art; an einige südamerikanische Arten erinnernd, aber in Kew habe ich keine damit übereinstimmende Art gefunden.

P. dilatatum Rich. Colon.

P. nigrescens? Bl. Java: Dieng 900 m.

P. nigrum L. Java, cult.

P. peepulodes Miq. Java: Tjibodos.

P. persicariaefolium HBK. Costarica 800 m.

P. septuplinervium C.DC. (Miq.) Costarica 1400 m.

P. smilacifolium HBK. Costarica: Port Lemon. Panama: Matachin.

P. (Enkea) sublineatum O.Ktze. n. sp. Frutex 3—4 m altus glaberrimus. Folia ovata basi subaequalia obtusa apice obtusiuscula maxima —28 cm longa —18 cm lata pinnatinervia rugulosa nervis copiosis —30 in quoque latere supra impressis parallelis patulis. Petiolus pollicaris. Stipulae lineari lanceolatae petiolo longiores. Amenta subsessilia solitaria oppositifolia rigida densissima —15 cm longa 6—8 mm crassa apice nudo brevissimo. Bracteae membranaceae planae suborbiculares margine lacerae ovario latere affixae fructu breviores. Flores hermaphroditi sessiles staminibus 4? crassis filamentis nullis. Stigmata 3? Fructus oviformes irregulariter 4—6-goni apice truncati pericarpio vix carnoso. Semen albumine extus non indurato. Costarica: Angostura 7—800 m. Die Pflanze sammelte ich im Fruchtzustande, sodass die der Frucht aufsitzenden Stamina und Narben nur aus mangelhaften Ueberresten unsicher zu beschreiben sind. Die Art gehört zu den grösstblättrigen und ist durch die polygonen Früchte und kleinen schlitzrandigen häutigen flachen Bracteen auffallend. Die Blattform ist wie bei Piper calocoma, aber die Blätter von P. sublineatum sind runzelig und haben oberhalb vertiefte Nerven. Die Blätter sind noch grösser als bei P. brachypodum und haben doppelt so zahlreiche und dichtstehende Seitennerven.

P. tuberculatum Jacq. Trinidad. Venezuela.

P. urostachyum Hemsley. Costarica: Turrialva 1300 m.

[] **Polypara** Lour. = *Houttuynia* Thbg. 1784 non Houttuynia Houtt.* 1781. Letztere ist für *Acidanthera* Hochst. zu restauriren, daher die Thunberg'sche Gattung anders zu benennen. Die einzige Art ist *H. cordata* Thbg. 1784 = *P. cochinchinensis* Lour. = Polypara cordata OK.

Saururus cernuus L. Cairo U. St.

140. Chloranthaceae.

Hedyosmum = Tafallaea.

[] **Tafallaea** (male Tafalla) R.&P. 1794 = *Hedyosmum* (*on*) Sw.

1788 non (-os, us) Mitch.* 1748. Wegen Wiederherstellung des Mitchell'schen Namens für die Labiate (cfr. S. 519) kommt für die homonyme Chloranthacee das Synonym zur Geltung. Da der Botaniker Tafalla hiess, ist die nach ihm benannte Gattung besser in Tafallaea zu corrigiren. Es sind schon richtig benannt: Tafallaea angustifolia R.&P., glauca R.&P., laciniata R.&P., racemosa R.&P., scabra R.&P. Die anderen Arten sind nach Solms' Monographie in DC. prod. XVI 479—485 von *Hedyosmum* übertragen: Tafallaea arborescens (Sw.), Artocarpus (Solms), Bonplandiana (HBK.), brasiliensis (Mart.), callososerrata (Oerst.), cumbalensis (Karst.), Dombeyana (Solms), Goudotiana (Solms), Grisebachii (Solms), integra (Cordem.), Lechleri (Solms), Mandonii (Solms), mexicana (Cordem.), nutans (Sw.), parvifolia (Cordemoy), Pseudoandromeda (Solms), Sprucei (Solms), Weddelliana (Cordem.) OK. Nach BHgp. sind alle auf etwa 16 zu reduciren.

141. Myristicaceae.

Myristica = Palala.

Palala Rumpf (1741) & *Nux myristica* herb. amb. II 14/28 t. 4/8 = *Myristica* L. 1742. BHgp. schreiben zu *Myristica*: L. gen. pl. ed. 2., in editio 3. omissa et a Linnaeo filio suppl. 40 pro genere novo descripta. Wollte man *Myristica* L.f. 1781 wegen der vollkommenen Diagnose erst gelten lassen — was aber regelwidrig wäre — so hätten auch *Comacum* Ad. 1763 und *Virola* Aubl. 1775 die Priorität. Der sonst so zuverlässige Codex Linnaeanus von Richter giebt nur noch „Materia medica Nr. 509 appendix, fructus, sub incertis" an. Ausserdem hat aber Linné eine Art: Myristica fructu inodoro in der Flora zeylanica p. 229 Nr. 588 mit 4 Citaten unter den „Annihilatae" aufgeführt und dabei, wie ich in der Einleitung § 5 besprach, die ihm wohlbekannte Publication von Rumpf über diese Pflanzen todt geschwiegen; er brachte seinen Aerger über das seinerzeit nächst seinen Arbeiten am meisten Aufsehen erregende und das meiste Neue bringende Werk, auf diese kleinliche Weise zum Ausdruck. Spätere Autoren haben, wie man aus Hasskarl's Schlüssel zum Herbarium amboinense ersehen mag, 7—8 Arten von *Myristica* in den Rumpf-schen Beschreibungen und Abbildungen gefunden. Rumpf hat 2 lateinische Namen für diese Gattung, von denen nur der für die meisten Arten von ihm angewendete Palala, den er schliesslich allein gebraucht, für unsere Nomenclatur passt. Es ist dies zwar zugleich ein Vernacularname, dessen Ableitung Rumpf wie folgt giebt: Palala cum vocabulo ex Pala & Ala composito, acsi disceretur nux avis annuae dictae, quum hae aves, Amboinice Ala dictae has avide devorent nuces; aber Rumpf nimmt ihn ausdrücklich auch als lateinischen Namen und benennt die Arten: Palala secunda tertia — sexta, bez. Palala tingens, canariformis. Palala prima galt für Nux myristica mas und liess Rumpf die officinelle ältere Bezeichnung Nux myristica nur für die cultivirten 1 — 2 Arten gelten. Mit Nux myristica mas seu montana Clusius wurden früher die langfrüchtigen Muscatnüsse benannt und deshalb behielt er den Namen noch bei; seine wirklich neu beschriebenen und abgebildeten Arten nannte er aber mit botanisch lateinischem Gattungsnamen in derselben Art und Weise wie bei seinen anderen Gattungen: Palala.

Linné dagegen hatte nur eine sehr dürftige Diagnose aus den vor Rumpf's Publication ganz unvollkommenen Nachrichten über die Blüthen dieser Gattung geben können; er beschreibt nur die weibliche Blüthe und diese nur mit 4-zähnigem Perianth, während er doch aus Rheede's Panam Palka IV t. 5,

wonach er überhaupt wohl nur diese Diagnose hatte entwerfen können, auch 3-zähniges Perianth angegeben und abgebildet gefunden hätte. Die 3-zähnigen oder 3-lappigen Perianthe sind für diese Gattungen die Regel. Rumpf beschreibt auch nur die weibliche Blüthe und zwar wie folgt: „Prima fructus rudimenta parva sunt albicantia vel flava capitula, quae sese in albos explicant flosculos acsi calices forent, oris angustis, superius in tria sese dividentes segmenta acuminata, optime referentes Lilii Convallii“ (— nunc Convallaria L. —) „flores, qui in centro continent parvum oblongum ruffum pistillum, quod in fructum excrescit.“

Während uns Rumpf zum ersten Male reichlich Auskunft über diese Gattung und 7—8 Arten gab, wollte Linné keine Art annehmen und hat eigentlich weiter nichts für *Myristica* geleistet, als dass er dem früheren Namen Nux Myristica das Wörtchen Nux kürzte. Was nun die Editionsdata von Palala Rumpf und *Myristica* L. betrifft, so ist Linné genera pl. ed. 2 wohl schon Anfang 1742 erschienen, während für Rumpf herb. amb. vol. II nur eine einzige bestimmte Angabe vorliegt (vergl. auch Einleitung § 15), indem der Biograph von Rumpf, Henschel, in vita Rumphii pag. 44 mittheilt, dass die 2 ersten Bände schon 1741 erschienen seien. — Ich sammelte:

Palala fragrans OK. (*Myristica fragrans* Houtt. = *M. moschata* Thbg.) Java, cultivirt.

P. Iryaghedi OK. (*Myr. Ir.* Gaertn. 1788 excl. syn. = *Horsfieldia odorata* W. 1805). Java, cultivirt.

P. laurina OK. (*Myr. l.* Bl.) Java, wild. Die anderen Arten sind von *Myristica* übertragen: Palala amygdalina (Wall.), andamanica (Hk.f.), ardisiaefolia (DC.), argentea (Warbg.), aruana (Bl.), attenuata (Wall.), bancana (Miq.), bialata (Warbg.), Bicuhyba (Schott), bivalvis (Hk.f.), Buchneriana (Warbg.), calocarpa (Miq.), calophylla (Spruce), canariformis (Bl.), Cantleyi (Hk.f.), capitellata (DC. „Poepp.“), carinata (Bth.), castaneaefolia (Gray), ? cinerea (Poir.), Commersonii (Bl.), corticosa [*Knema c.* Lour.], crassifolia (Hk.f.&Th.), cuspidata (Bth.), debilis (DC. „Spruce“), diversifolia (Miq.), elliptica (Wall.), elongata (Bth.), ? eugeniaefolia (DC.), Farquhariana (Wall.), fatua (Houtt.), furfuracea (Hk.f.&Th.), Gardneri (DC.), geminata (Miq.), gibbosa (Hk.f.&Th.), glabra (Bl.), glaucescens (Hk.f.&Th.), Globularia (Bl.), glomerata (Miq.), gordoniaefolia (DC.), gracilis (DC.), grandifolia (DC.), Griffithii (Hk.f.), guatemalensis (Hemsl.), guatteriaefolia (DC.), heterophylla (C.Schum.), Hostmannii (Bth.), hypargyraea (Gray), hypoleuca (Spruce), hyposticta (Miq.), iners (Bl.), insipida (R.Br.), intermedia (Bl.), inutilis (Gray „Rich.“), Irya (Gaertn.), iteophylla (Miq.), Hookeriana (Wall.), Kingii (Hk.f.), laevigata (Bl.), lancifolia (Poir.), laurifolia (Hk.f.), Lemanniana (Bl.), lepidota (Bl.), Leucoxylon (Miq.), litoralis (Miq.), longifolia (Wall.), ? luzonica (Bl.), ? macrocarpa (Bl.), macrocoma (Miq.), macrophylla (Bth. „Spruce“), macrothyrsa (Miq.), madagascariensis (Lam.), magnifica (Bedd.), Maingayi (Hk.f.), malabarica (Lam.), malaccensis (Hk.f.), Mandaharan (Miq.), membranacea (Poepp.), mexicana (Hemsl.), micrantha (Wall.), Mocoa (Poepp.), mollissima (Poepp.), morindifolia (Bl.), Murtonii (Hk.f.), myrmecophila (Becc.), nesophila (Miq.), Otoba (Hb.&Bpl.), palembanica (Miq.), panamensis (Hemsl.), paniculata (DC.), ? parvifolia (Roxb.), ? Pavonii (DC.), peltata (Roxb.), pendulina (Hk.f.), peruviana (DC.), philippensis (Lam.), pinniformis (Zipp.), platysperma (DC. „Spruce“), polysphaerula (Hk.f.), punctata (Bth. „Spruce“), Radja (Miq. „Rumpf“), rugulosa (Spruce), Schleinitzii (Engl.), sebifera [*Virola s.* Aubl.] (Sw.), sessilis (DC.), simiarum (DC.), sphaerula

(Hk.f.), spicata (Roxb.), Sprucei (DC.), subcordata (Bl.), subglobosa (Miq.), sublanceolata (Miq.), subsessilis (Bth.), succedanea (Bl.), superba (Hk.f. &Th.), surinamensis (Rolander), sycocarpa (Miq.), sylvestris (Houtt.), Teysmannii (Miq.), theodora (Bth. „Spruce“), tingens (Miq.), tomentosa (Hk.f. &Th. non al.), tuberculata (C.Schum.), tubiflora (Bl.), uaupensis (DC. „Spruce“), valida (Miq.), venosa (Bth.), Wallichii (Hk.f.&Th.) OK.

142. Monimiaceae.

Laurelia = Pavonia.

Mollinedia laurina Tul. (Crueger). Trinidad.

[] **Pavonia** Ruiz 1794 = *Laurelia* Juss. 1809. Da für *Pavonia* Cav. (1786) Malache Trew 1750 restaurirt ist, braucht Pavonia Ruiz nicht mehr verworfen zu werden. Die 2 Arten sind Pavonia sempervirens R.&P. (*Laurelia s.* Tul.) und P. Novozelandiae OK. (*Laurelia N.* Cunn.). Vergl. S. 70.

Siparuna guianensis Aubl. Trinidad.

143. Lauraceae.

Actinodaphne = Jozoste.

[] **Aniba** Aubl. = *Aydendron* Nees. Von C. Mez in Lauraceae americ., wo auch noch einige andere Gattungen wieder aufgenommen wurden, z. B. Hufelandia Nees, Endlichera Nees, Boldus Ad., Silvia Allem., ist das von BHgp. ganz übersehene Aniba Aubl. für *Aydendron* Nees eingestellt worden und sämmtliche Artennamen sind bei Mez l. c. bereits mit Aniba combinirt.

Apollonias Barbusano WB. (*Laurus B.* Cav. 1801 = *A. canariensis* Nees) Insel Palma, Canaren.

Aydendron = Aniba.

Bellota = Boldus.

Benzoin Ludw. (1737) def. 143, Mill. (1737) gard. dict.; Fabric. (1763) en. h. helmst.; Nees 1831 = *Benzoinifera* Siegesb. (1740) suppl. 32 „Breyne“, = *Lindera* Thbg. 1783. Mez hat zwar schon *Lindera* Thbg. verworfen, aber nur wegen *Lindera* Ad.; da nun diese Gattung von Adanson nicht anerkannt ist und Mez nur Benzoin Nees citirt, wäre die Verwerfung ungerechtfertigt. Ich fand nun aber, dass Ludwig 1737 und Miller im Gard. dict. 1737 Benzoin c. syn. Boerh. mit allerdings dürftiger Beschreibung aufführen und auch Fabricius schon 1763 (wenn nicht schon in der mir unzugänglichen ersten Ausgabe der en. h. helmst.) darüber schrieb, p. 401 auf Laurus Benzoin eine besondere Gattung begründend, sodass die Verwerfung von *Lindera* nun doch bestehen bleibt. Mez citirt zwar Fabr. hort. helmst. p. 401, aber nicht zum Gattungsnamen, sondern nur zu dem Synonym *Laurus Benzoin* L. Die 2 Arten der neuen Welt hat Mez bereits unter Benzoin aufgeführt, doch ist für eine der Name nicht richtig gewählt: *Benzoin odoriferum* Nees = *Laurus Benzoin* L. = *Laurus aestivalis* L. hat den Namen Benzoin aestivale* Nees em. zu erhalten. Die andere Art Amerika's ist B. mellissifolium Nees (Walt.) Ich sammelte:

B. assamicum OK. (S.Kurz). Sikkim.

B. nervosum OK. (S.Kurz). Birma: Maulmein.

Die anderen Arten sind: Benzoin citriodorum S.&Z. (*Aperula c.* Bl.), glaucum S.&Z. (*Lindera gl.* Bl.), Neesianum Nees (*Tetranthera N.* Nees =

Aperula N. Bl.), praecox S.&Z. (*Lindera tr.* Br.), sericeum S.&Z. (*Lindera s.* Bl.), trilobum S.&Z. (*Lindera tr.* Bl.).

Lindera bifaria Bth. = *Daphnidium b.* Nees 1831 = *Laurus Nacusua* Don 1825 = Benzoin Nacusua OK.

Lindera melastomacea Bth. = *Daphnidium m.* Nees = *Laurus cuspidata* Don Febr. 1825 = B. cuspidatum OK.

Aperula cuspidata Bl. (2. Hälfte 1825) non Benzoin c. OK. = B. Blumeanum OK.

Aperula macrophylla Bl. Mus. Lugd. I 367 (non *Daphnidium m.* Bl. l. c. = Benzoin m. OK.) = B. megaphyllum OK.

Aperula reticulata Bl. 1849 (non Benzoin r. OK. = *Polyadenia* Nees 1831) = B. Micranthodaphne OK.

Aperula confusa Meisn. 1864 = *Laurus subumbelliferum* Bl. 1825 = B. subumbelliferum OK.

Ferner mit unveränderten Artennamen übertragen, wobei sich blosse Autorcitate in [] auf *Daphnidium*, solche in () auf *Lindera* beziehen: Benzoin acuminatum [Bl.], argenteum [S.Kurz], bibracteatum (*Laurus* Bl.) [Nees], bootanicum (Meisn.), caesium (*Laurus* Bl.) [Nees], caudatum [Nees] (Bth.), gemmiflorum (*Laurus* Bl.) [Bl.], gracile [Nees], Griffithii (Meisn.), heterophyllum (Meisn.), hypoleucum (Maxcz.), insigne (*Aperula* Bl.), lanceolatum (*Aperula* Bl.), latifolium (Hk.f.), Laureola (Coll.&Hemsl.), lucidum (*Aperula* Bl.), macrophyllum [Bl.], malaccense (Hk.f.), Meisneri (King), membranaceum (Maxcz.), Myrrha (*Laurus* Lour.) [Nees], obtusilobum (Bl.), obtusum (Fr.&Sav.), oxyphyllum [Nees] (Bth.), pipericarpum (*Polyadenia* Miq. = *Aperula* Meisn.), polyanthum (*Laurus* Bl. = *Aperula* Bl.), puberulum (*Aperula* Bl.), pulcherrimum [Nees] (Bth.), reticulatum (*Polyadenia r.* Nees non Miq.) [Bth.], salicifolium (*Aperula* Bl.), sikkimense (Meisn.), sinense [Bl.], strychnifolium [S.&Z.], venosum [Meisn.] (Bth.), umbellatum (Thbg.) OK.

[*] **Boldu**(s) Ad. (1763), fam. II 446 c. syn. Feuillée Chili II 13 t. 6 fig. 2 = *Bellota* Gay. Citirte t. 6 fig. 2 hat Mez mit *Bellota Miersii* identificirt. Persoon citirt t. 6 zu seiner Gattung Pneumus, die BHgp. unter den nahverwandten Monimiaceen aufnahmen. Bezüglich der Früchte, welche bei Feuillée nicht abgebildet sind, sollen BHgp. nach Mez im Irrthum sein, sodass deren Unterordnung von *Bellota* = Boldu unter Cryptocarya von Mez nicht gebilligt wird. Mez entging aber, dass Adanson schon die Feuillée'sche Gattung Boldu aufgenommen hatte. Die 3 Arten haben demnach zu heissen: Boldus nitidus Meisn., Boldus chilensis Molino und Boldus costaricensis OK. = *Bellota costaricensis* Mez.

Cassytha filiformis L. Java verbreitet und auf verschiedenen Pflanzen, auch auf Pompelmusbäumen. Calcutta.

var. **subpubescens** Meisn. Turong in Anam.

Cinnamomum zeylanicum Breyn. cult. Beutenzorg; Singapur.

Jozoste Nees em. Wall. pl. as. II p. 63 incl. *Actinodaphne* Wall. l. c. p. 68.

J. Hookeri OK. (*Act. H.* Meisn.) Westghats 2000′. Dr. Mez, der meine Pflanze bestimmte, hatte die Priorität von Jozoste nicht geprüft und also diese Pflanze *Actinodaphne Hookeri* Meisn. benannt; es müssen aber alle Arten zu Jozoste gestellt werden; in Wallich pl. as. rar. beschrieb Nees von jeder seiner 2 Gattungen nur 1 Art, die später zu 1 Art vereinigt wurden: *Jozoste rotundifolia* Nees 1832 = *Laurus chinensis* Bl. 1825 = *Actinodaphne chinensis*

Nees = Jozoste chinensis* Bl. Richtig benannt sind ferner: Jozoste lancifolia Bl., acuminata Bl., pedunculata Bl. Die anderen Arten sind zu übertragen, wobei ich Autorcitate für *Actinodaphne* in ( ) und für Homonyme mit anderen Gattungsnamen in [ ] setze. Vorerst haben andere Speciesnamen zu erhalten:

Actinomorphe madraspatana Hk.f. „Bedd." 1886 = *A. Hookeri* var. *longifolia* Meisn. 1864 = Jozoste longifolia OK.

A. hirsuta Hk.f. 1886 non Bl. 1856 = J. Wightiana OK.

A. ambigua Hk.f. 1886 = *A. molochina* Nees 1836 non Hk.f. = *A. molochina* var. *γ subtriplinervia* Meisn. in DC. prod. = J. molochina OK.

Nees hatte syst. laur. 603 nur diese subtriplinerve Art ohne Varietät.

A. molochina Hk.f. (err. „Nees syst. laur. 603 var. γ") non Nees = *A. Moonii* Thw. enum. ± 1861 = J. Moonii OK.

Ferner Jozoste angustifolia [Wall.] (Nees), areolata (Bl.), borneensis (Meisn.), campanulata (Hk.f.), cochinchinensis (Meisn.), concolor (Nees), confertiflora (Meisn.), corymbosa (Bl.), elegans (Thw.), furfuracea (Bl.), glabra (Bl.), glauca (Nees), glomerata [Bl.] (Nees), gracilis (Miq.), heterophylla (Bl.), hirsuta (Bl.), Hookeri (Meisn.), lanata (Meisn.), leiantha [S.Kurz] (Hk.f.), macrophylla (Nees), macroptera (Miq.), Maingayi (Hk.f.), malaccensis (Hk.f.), mollis (Bl.), moluccana (Bl.), multiflora (Bth.), obovata [Wall.] (Bl.), pauciflora (Bl.), procera (Nees), pruinosa [Wall.] (Nees), pubescens (Bl.), quercina (Bl.), reticulata (Meisn.), rufescens (Bl.), Rumphii (Bl.), salicina (Meisn.), scleroptera (Miq.), sesquipedalis [Wall.] (Hk.f.&Th.), Sieboldiana (Miq.), sikkimensis (Meisn.), speciosa (Nees), sphaerocarpa (Nees), stenophylla (Thw.) OK.

Laurus canariensis L. Canaren, Madeira. Ich unterscheide:

α normalis. Folia ovata lanceolata (1 : $2^1/_2$—3) 7—9 cm longa. Dieses ist die häufigste Form.

β **elliptica** Meisn. Folia 6—8 cm longa latiora (1 : ± 2) breviora. So z. B. auf Madeira am Ribeiro Frio gesammelt.

γ longifolia O.Ktze. Folia angustiora (1 : 4—6) longiora 8—12 cm longa. In dem Walde bei Laguna auf Tenerifa mit α.

Lindera = Benzoin.

Litsaea = Malapoenna.

Malapoenna Ad. (1763) fam. II 447 c. syn. Rheede V t. 9 = *Glabraria* L. 1779 = *Litsaea* Lam. 1789 em. BHgp. = *Tetranthera* Jacq. 1797. Ich behandele zunächst das von BHgp. bei Seite gesetzte Synonym *Glabraria* L. Die Verwerfung des Gattungsnamens wegen Emendation ist sonst nicht bei BHgp. Gebrauch; bei der verwandten Gattung *Lindera* Thbg. mit bilocellaten Antheren behalten sie sogar den Thunberg'schen Namen mit der Notiz charactere falso bei. Aus Rumphius „Lignum leve III t. 43—45" lassen sich die unter dem einheimischen Namen Halaul bekannten Arten als zur Gattung *Litsaea* = *Tetranthera* gehörig erkennen. Linné citirte nur t. 44, welche Blume zu *Tetranthera Forstenii* Bl. stellte; tab. 43 identificirte Blume mit der Linnéischen *Glabraria tersa*, nannte diese aber *Tetranthera laurifolia* Jacq. var. *tersa*. Das ist indess ebenso regelwidrig benannt wie *Tetranthera Glabraria* Juss., denn weder der Linnéische Gattungsname Glabraria, noch sein Speciesname tersa dürfen verworfen werden. Schliesslich t. 45, diese ist von Blume zu *Tetranthera Rumphii* Bl. gebracht worden. Miquel trennte einige Arten von *Tetranthera* ab und stellte diese zu Glabraria; aber wenn man mit BHgp. diese Gattungen

vereinigt, gehört dem von Linné gegebenen Namen der Altersvorzug; andernfalls müsste er wenigstens für eine der 2 Gattungen verbleiben. Die Beschreibung der Blüthen von Linné ist so fehlerhaft nicht, wie BHgp. meinen; wir dürfen nicht vergessen, dass diese Arten dreierlei Blüthen haben, die öfters ohne Perigon sind; wenn also in einem Involucrum von 4—5 Involucral-Blättern 5 „dimere“ apetale Blüthchen mit meist je nur 6 Stamina auf kurzen Stielen sich befinden, so ist die Annahme, dass es 30 Stamina seien, die zu je 6 in ein Bündel verwachsen seien „Stamina 30 senis semper connexis“ wohl zu verstehen, wenn auch die Sache nicht richtig erklärt und aufgefasst ist. Mez folgt bei den wenigen amerikanischen Arten dieser Gattung wesentlich nur BHgp. und Meisner in DC. prod.; er citirt Glabraria nur von Bl., nicht von Linné. Es ist *Glabraria tersa* L. = *Litsaea glabraria* Juss. = *Lits. sebifera* Pers. non Bl. = *Sebifera glandulosa* Lour. = *Tetr. glabraria* Nees = *Tetr. tersa* Spr. = *Lits. chinensis* Lam. etc., die ich aber Malapoenna tersa OK. zu nennen habe.

Bei der nachträglichen Revision fand ich nämlich in der von Adanson aufgenommenen Malapoenna noch einen älteren Namen als *Glabraria*. Die Pflanze, welche Rheede unter Malapoenna abbildet und beschreibt, ist für *Tetranthera lanuginosa* Wall. 1830 = *Litsaea lanuginosa* Nees 1836 [= *Tetr. Cuipala* Don 1825 = Malapoenna Cuipala OK.] von den Autoren bestimmt worden, und wenn auch über die Art ein Zweifel aufkommen könnte, da die jetzt angenommenen Arten dieser Gattung vielfach recht unsicher sind, so ist dies doch betreff der Gattung nicht der Fall. Ich sammelte:

Malapoenna monopetala OK. (*Tetranthera m.* Roxb. 1798 = *Litsaea polyantha* Juss. 1805 non *Tetr. polyantha* Wall.) Sikkim.

M. Rumphii OK. (= *Tetranthera R.* Bl.) „Lignum leve alterum Rumpf III t. 45.“ Java: Megamendonpass.

M. macrantha OK. (*Tetranthera m.* Wall. 1830 = *Litsaea sebifera* „Pers.“ Bl. non Pers. — *Lepidadenia Wightiana* Nees 1836 [non Malapoenna Wightiana OK. ex *Tetranthera W.* Wall. 1830] = *Cylicodaphne sebifera* Bl. ± 1850). Java, selten cultivirt.

Die amerikanischen Arten sind nach Mez l. c. von *Litsaea* übertragen:

Malapoenna glaucescens (*Litsaea glaucescens & Cervantesii* HBK. n. g. II 168), glomerata (*Laurus glomerata* Lam. 1789 dict. III p. 452 = *L. axillares & aestivalis* Lam. l. c. p. 453 = *L. geniculata* Mchx. 1803 = *Litsaea geniculata* Mez), guatemalensis (*Litsaea guat.* Mez), Orizabae (*Persea Or.* Mart. & Gal. = *Litsaea Or.* Mez), parvifolia (*Umbellularia p.* Hemsley = *Litsaea p.* Mez), villosa (*Tetr. v.* Mart. & Gal. 1842/5 = *Tetr. Neeseana* Schauer 1847 = *Litsaea N.* Hemsl.) OK.

In Australien kommen vor: Malapoenna Bindoana (*Litsaea B.* F.v.M.), dealbata (*Litsaea d.* Nees), reticulata (*Litsaea r.* Bth.), sowie die zugleich asiatischen *Litsaea Hexanthus* F.v.M. = *Hexanthus umbellatus* Lour. 1790 = *Tetr. ferruginea* R.Br. 1810 = Malapoenna umbellata OK.; ferner *Litsaea chinensis* Lam. = Malapoenna tersa OK.(L.) und *Litsaea zeylanica* Nees 1823 = *Laurus Cassia* L. p. p. err. = *Laurus involucrata* Lam. „Vahl“ 1789 = Malapoenna involucrata OK. In Neuseeland: M. calicaris OK. (*Tetr.* Hk.f.); auf den anderen (doch excl. Philippinen) pacifischen Inseln: M. palmatinervia OK. (*Tetr.* Meisn.), Seemannii OK. (*Tetr.* Meisn.).

Von den anderen Arten sind unter Zugrundelegung von Meisner's Monographie in DC. prodr. und Hk.f. Behandlung der ostindischen Arten in Hk.f. fl. brit. India zunächst zu ändern:

L. oreophila Hk.f. 1886 = *Lindera Hookeri* Meisn. 1864 = M. Hookeri OK.

L. Blumei Nees 1831 = *L. ferruginea* Bl. 1825 = M. ferruginea OK.
L. Wallichii Hk.f. 1886 = *Lindera nervosa* S.Kurz 1877 = M. nervosa OK.
L. sessiliflora Hk.f. 1886 non M. sessiliflora OK. (*Cyl. sessiflora*, bez. *sessiliflora* — cfr. index Buekii ad DC. prod. — Meisn. 1864) = M. sessilis OK.
L. nuculanea Hk.f. = *T. n.* S.Kurz 1873 = *C. ? Hookeri* var. *siamensis* Meisn. 1864 = M. siamensis OK.
T. salicifolia Wall. 2536 „Roxb." non Roxb. (*L.* Hk.f.) = *T. glauca* Wall. 2533, Meisn. = M. glauca OK.
T. oblonga Wall. 1830 (*L.* Hk.f.) = *T. Doshia* Don 1825 = M. Doshia OK.
L. mollis Oliv. non M. mollis OK. (Bl.) = M. Oliveriana OK.
L. umbrosa Nees 1836 = *T. u.* Wall. 1830 = *T. pallens* Don 1825 = M. pallens OK.
T. polyantha Wall. 1830 = *L. citrata* Bl. 1825 = M. citrata OK.
L. glauca Sieb. non M. glauca OK. = M. Sieboldii OK.
C. cuneata Bl. in Mus. L. B. II 14 [non *T. c.* Bl. l. c. I 375 = M. c. OK.] = M. Blumeana OK.
C. Noronhiana Bl. ± 1850 = *L. Noronhae* Bl. 1825 = M. Noronhae OK.
C. lucida Bl. 1856 [non *T. l.* Hassk. 1844 = M. lucida OK.] = M. lucidissima OK.
C. pallida Bl. Mus. II 11 [non *T. p.* Bl. I 377 = M. p. OK.] = M. Cylicodaphne OK.
Lepidadenia mollis Miq. 1855 non *T. m.* Bl. ± 1850 = M. Miqueliana OK.
C. obtusifolia Bl. 1856 = *L. obtusa* Bl. 1825 = M. obtusa OK.
C. velutina Bl. Mus. II 11 [non *T. v.* Bl. I 376 = M. o. OK.] = M. dubia OK.

Die Abkürzungen *C.*, *L.*, *T.*, *M.* bedeuten *Cylicodaphne* (*C.*), *Litsaea* (*L.*), *Tetranthera* (*T.*), *Malapoema* (*M.*). Mit unveränderten Speciesnamen sind zu übertragen:

Malapoenna accedens (*C.* Meisn.), acerina (*L.* Bl.), aciculata (*L.* Bl.), albicans (*T.* Kurz = *L.* Hk.f.), amara (*L.* Bl.), ambigua (*T.* Bl.), angulata (*L.* Bl.; *T.* Nees), angustifolia (*T.* Wall. = *L.* Hk.f.), areolata (*T.* Bl.), assamica (*L.* Hk.f.), bancana (*T.* Miq.), bandongana (*T.* Miq.), Beddomii (*L.* Hk.f.), borneensis (*T.* Meisn.), brachystachya (*T.* Bl.), Brawas (*T.* Bl.), caloneura (*T.* Miq.), cassiaefolia (*L.* Bl.), castanea (*L.* Hk.f.), chartacea (*T.* Wall. = *L.* Hk.f.), chrysoloma (*L.* Bl.), chrysophoena (*T.* Bl.), chrysopleura (*T.* Bl.), cordata (*T.* Jack = *L.* Hk.f.), coriacea (*T.* Heyne = *L.* Hk.f.), crassifolia (*T.* Bl.), Cubeba (*L.* Pers.), cuneata (*T.* Bl.), cuspidata (*T.* Bl.), densifolia (*L.* Bl.), discolor (*T.* Bl.), diversifolia (*L.* Bl.), elliptica (*T.* Nees), elongata (*T.* Wall. = *L.* Hk.f.), firma (*T.* Bl. = *L.* Hk.f.), flexuosa (*T.* Bl.), Forstenii (*T.* Bl.), fulva (*T.* Bl.), fusca (*C.* Bl.), fuscata (*L.* Thw.), fusces-cens (*Lepidadenia* Miq.; *C.* Meisn.), gemelliflora (*T.* Miq.), glaberrima (*T.* Thw. = *L.* Hk.f.), glabrata (*T.* Wall. = *L.* Hk.f.), gracilipes (*L.* Hk.f.), grandis (*T.* Wall. = *L.* Hk.f.), grisea (*C.* Bl.), Helferi (*L.* Hk.f.), hirta (*C.* Bl.), Hookeriana (*T.* Meisn. = *L.* Hk.f.), japonica (*Tomex* Thbg.; *T.* Spr.), javanica (*L.* Bl.), impressa (*T.* Bl.), insignis (*T.* Bl.), intermedia (*T.* Bl.), Iteodaphne (*T.* Thw. = *L.* Hk.f.), khasiana (*T.* Meisn. = *L.* Hk.f.), Kingii *L.* Hk.f.), Kurzii (*L.* King), laeta (*T.* Wall. = *L.* Hk.f.), lancifolia (*T.* Wall. „Roxb.", Nees = *L.* Hk.f.), latifolia (*L.* Bl.), leiantha (*T.* S.Kurz = *L.* Hk.f.), ligustrina (*T.* Nees = *L.* Hk.f.), longifolia (*T.* Nees = *L.* Hk.f.), longipes (*C.* Meisn. = *L.* Hk.f.), lucida (*T.* Hassk.), luzonica (*T.* Bl.), macrophylla (*C.* Bl.), magnifica (*C.* Miq.), Maingayi (*L.* Hk.f.), Mannii (*L.* King), mappacea (*T.* Bl.), martabanica (*T.* S.Kurz = *L.* Hk.f.), Meisneri (*L.* Hk.f.) mem-

branifolia (*L.* Hk.f.), mishmiensis (*L.* Hk.f.), Mogol (*T.* Bl.), mollis (*T.* Bl.), myristicifolia (*T.* Wall. = *L.* Hk.f.), Neesiana (*Lepidadenia* Miq.; *C.* Meisn.), nemoralis (*L.* Thw.), nigricans (*T.* Meisn.), nitida (*T.* Wall. „Roxb." = *L.* Hk.f.), nitens (*T.* Bl.), nuculanea (*T.* S.Kurz = *L.* Hk.f.), obscura (*T.* Bl.), obtusata (*C.* Meisn.), oleodes (*T.* Meisn. = *L.* Hk.f.), ovalifolia (*T.* Thw. = *L.* Hk.f.), pallida (*T.* Bl.), Panamonja (*T.* Wall. „Ham." = *L.* Hk.f.), Pantjara (*T.* Bl.), penangiana (*L.* Hk.f.), petiolata (*L.* Hk.f.), plumbea (*L.* Bl.), polita (*L.* Bl.), pulchella (*L.* Meisn.), polyneura (*C.* Meisn.), propinqua (*T.* Bl.), Pseudoculitlawan (*L.* Nees), punctata (*C.* Bl.), rangoonensis (*L.* Meisn.), resinosa (*T.* Nees), riparia (*T.* Bl.), robusta (*L.* Bl.), rubiginosa (*C.* Bl.), rubra (*L.* Bl.), rugosa (*L.* S.Kurz), semecarpifolia (*T.* Wall. = *L.* Hk.f.), sericea (*T.* Wall. = *L.* Hk.f.), sessiliflora (*C.* Bl. err. *sessiflora*), Stocksii (*L.* Hk.f.), sumatrana (*C.* Miq.), tephrophylla (*Lepidadenia* Miq.), Thomsonii (*T.* Meisn. = *L.* Hk.f.), tomentosa (*L.* Heyne in Wall.), triplinervia (*L.* Bl.), tuberculata (*C.* Bl.), undulata (*L.* Hk.f.), unita (*C.* Bl.), utilis (*T.* Meisn.), varians (*T.* Bl.), velutina (*L.* Bl.), venulosa (*T.* Meisn. = *L.* Hk.f.), vestita (*T.* Nees), villosa (*T.* Bl.), virens (*T.* Nees), Waitziana (*T.* Bl.), Wightiana (*T.* Wall. = *L.* Hk.f.), xanthophylla (*T.* Bl.) OK.

Hooker fil. hat in Flora Brit. India alle Arten, welche Meisner in DC. prod. unter *Tetranthera*, *Cylicodaphne* behandelt hat, unter *Litsaea* aufgeführt, aber dabei das von ihm mit Bentham sonst so hochgehaltene und sonst auch durchgeführte Princip: den Autor zuerst zu citiren, welcher den Speciesnamen mit dem Genusnamen verband (cfr. auch seine Fussnotiz in seiner Einleitung fl. brit. India vol. I p. VII), verletzt, indem er z. B. „Litsaea Thomsonii Meisn. in DC. prod. XV[1] 183 (*Tetranthera*)" oder „Litsaea longipes Meisn. . . . . (*Cylicodaphne*)" sowie dann im Register „Litsaea Thomsonii Meisn." und „Litsaea longipes Meisn." schrieb, während es doch heissen muss: Litsaea Thomsonii Hk.f., longipes Hk.f.; so noch in allen Fällen, die ich oben in ( ) durch = *L.* Hk.f. kenntlich machte und corrigirte. Diese Benennungen sind falsch und um so mehr verwerflich, als Litsaea und Tetranthera bei Meisner u. A. getrennt behandelt und beiderseits homonyme Speciesnamen auf ungleiche Species sich angewendet finden, auch die Artumgrenzungen bei Hk.f. öfters ganz andere sind als bei Meisner. Ausserdem hat er es fast stets verabsäumt, bei der Uebertragung der Namen auf Litsaea die ältesten Speciesnamen aufzunehmen, sodass ich oben etwa ein Dutzend seiner angewendeten Namen durch ältere ersetzen musste. Er hat die Verantwortlichkeit für die Namen, die er zu Litsaea stellte, und durfte daher sein Autorcitat nicht unterdrücken. Wenn man Arten mit einem anderen Genusnamen combinirt, hat man auch die Pflicht, zu prüfen, ob dies der älteste und richtige ist; hier waren 2 ältere vorhanden. Es liegt eine sonderbare Inconsequenz in dieser Behandlung der Nomenclatur, denn Hooker wendet dabei abwechselnd zwei polar entgegengesetzte Principien zu gleicher Zeit an: 1. Das Bentham'sche Princip, welches unter Verachtung des ersten Beschreibers einer Pflanze die Vernachlässigung seiner Speciesnamen erlaubt, wenn sie mit einem anderen als dem anzuwendenden Gattungsnamen combinirt sind und nur den Autor des binären Namens citirt. 2. Das Boissier'sche Princip, welches mit unter Umständen übertriebener Pietät für den ersten Beschreiber einer Pflanze den ältesten Speciesnamen à tout prix beibehält und das Autorcitat des corrigirten binären Namens weglässt! Beide Principien, die sich wie Feuer und Wasser vertragen, sind übrigens regelwidrig.

* [ ] **Mezia** OK. = *Silvia* Allem. 1848 non Bth.* 1846 Dr. Carl Mez

hat *Silvia* (melius *Silviaea*) Allem. von Endiandra Bth. abgetrennt und das motivirt (cfr. Mez, Lauraceae americanae p. 105), aber übersehen, dass es schon eine ältere giltige Silvia (melius Silvaea) giebt. Es ist damit dieses Genus namenfrei geworden und habe ich es neu zu benennen. Wegen der Verdienste um die Lauraceen widme ich dem Bearbeiter der amerikanischen Lauraceen diese Gattung. Zu ihr gehören folgende Arten, die Mez l. c. unter *Silvia* aufführt: Mezia crassiramea (*Oreodaphne c.* Meisn.), navalium (*Silvia n.* Allem.), Ita-Uba (*Acrodiclidium I.* Meisn.), anacardiodes (*Acr. a.* Meisn. „Spruce"), Sprucei (*Acr. Spr.* Meisn.), oppositifolia (*Acr. o.* Nees) OK.

Persea L. Anfang 1737, gen. pl. 94; = *Borbonia* L. (1738) hort. Cliff. (Fabric. 1763) non Borbonia L. Ende 1737 coroll. gen. Die Gattung wurde später von L. zu Laurus gezogen und dann von Gaertner erneuert.

P. coerulea Mez (*Laurus c.* R.&P. = *Persea laevigata* HBK.) Venezuela.
P. americana Mill. 1768 (*gratissima* Gaertn. 1805). Trinidad etc. cult.
P. indica Spr. Madeira: Little Cural.

Phoebe glaucescens Nees. Westghats.

Sassafras variifolium OK. (*Laurus variifolia* Salisb. 1796 prod. 344 = *Laurus Sassafras* L. = *Evosmos albida* Nutt. 1808 = *S. albida* & *S. officinale* Nees 1836) U. St.: Erie. Nees hatte den ältesten Speciesnamen, der Anspruch auf Giltigkeit hat, ganz übersehen.

Silvia = Mezia.

144. Proteaceae.

Viele Namen der Proteaceengattungen gelten bisher nach Robert Brown. Dieser hat zwar die Genera auf Grund viel reicheren Materiales besser geschieden, als seine Vorgänger, aber die vorhandenen Namen umgetauscht, wie z. B. Protea L. 1737, 1740, 1753 und Leucadendron L. 1740, oder aber rein willkürlich andere Namen für die vorher publicirten Gattungen von Salisbury & Knight, die er öfters selbst citirt gegeben. Infolge dessen muss leider fast die Hälfte aller Proteaceenspecies anders benannt werden. Was Protea betrifft, so hatte Linné 1735 die Gattung im weitesten Sinne mit 3 Boerhaave'schen Synonymen versehen in der 4. Cl. 1. Ordnung aufgenommen, 1737 liess er ein Synonym weg und beschrieb: Corolla monopetala; petali tubus simplex; limbus quadripartitus tubi longitudine, laciniis linearibus obtusis reflexis etc. Das passt scharf auf Protea argentea* L. = *Leucadendron argenteum* R.Br. und verwandte Arten, aber nicht auf *Protea* R.Br. = BHgp., welche eine fädlich cylindrische Corollenröhre hat, die sich von der Basis an in 2 Theile spaltet, welche oben aber ± vereinigt bleiben und z. Th. an der Spitze eine Lippe bilden; letzteres ist also eine irreguläre Corolle, während Protea L. 1737 eine reguläre Corolle hat. 1740 in Syst. II unterschied Linné 2 Gattungen: Protea L. petalum quadrifidum (er gebraucht das Wort Petalum wie auch 1737 für Corolla monopetala) und Leucadendron L. flosculi bipetali, altero trifido. Diese Diagnose von Leucadendron passt genau auf *Leucospermum* R.Br. = Leucadendron Salisb., deren Petala sich schliesslich in 1 lineales und 1 an der Spitze trifides, lippenartiges Petalum trennen. Der Unterschied bez. reguläre Corolle und irregulärer ± bipetaler Blüthe ist noch heute der wichtigste dieser Gattungen! Diese Eintheilung behielt Linné bis Syst. XII bei; 1753 hatte er unter Protea nur 2 Arten: 1. Protea argentea mit diversen Varietäten, die er später zu Arten erhob und Protea fusca, welche ebenfalls dieser Gattung

mit regulärer vierspaltiger Corolle gehört; die zweite Species ist aber wegen eines Synonymes etwas dubiös. Zu Protea argentea L. bemerkte der äusserst exacte Verfasser des Codex Linnaeus: Certissime haec est prima et ultima Linnaei Protea unde ipsum nomen generis petiit, testa hort. Cliff. et Sp. I. Die Gattung Leucadendron L. erhielt 1753 alle übrigen (13) Arten. Später zog Linné diese 2 Gattungen unter Protea zusammen. Durch die späteren Fehler werden aber die ersten Diagnosen und Benennungen nicht ungiltig. Burmann fil. in Prod. fl. cap. 1768 unterscheidet nur Protea und Leucadendron, lässt aber richtig Protea im alten Sinne mit P. argentea bestehen.

Es kann kein Zweifel sein, dass Salisbury, der die 2 Namen Leucadendron und Protea übereinstimmend mit den Linnéischen Gattungen von 1740 beibehielt, dagegen dieselben von Linné's späterer unklarer Auffassung in eine Anzahl Genera theilte, correct handelte und dass R.Brown dann die Namen vertauschte und unrechtmässig änderte, indem er ganz gegen seine sonstigen Gepflogenheiten über Linné hinausging und z. Th. auf Hermann's Nomenclatur basirte. Wir haben also Protea L. 1737, 1740, 1753 für *Leucadendron* R.Br. und Leucadendron L. 1740 für *Leucospermum* R.Br. beizubehalten, während für *Protea* R.Br. mit apical verwachsenen Petalen ein anderer Name zu nehmen ist und zwar Scolimocephalus Weinm. 1745.

Was nun die anderen Rob.Brown'schen Gattungen betrifft, so notirt Pfeiffer's Nomenclator für Simsia, Anadenia und Nivenia R.Br. „1809" und in () (1811), bei anderen solchen Namen gar bloss 1809 Linn. trans. X; aber 1809 ist nur das sogenannte Präsentationsdatum und als solches nicht massgebend. Brown's veränderte Arbeit in Trans. Linn. Soc. X ist thatsächlich erst 1811 erschienen und dieses Datum hat zu gelten, soweit einige Namen nicht schon 1810 in R.Brown's Prod. fl. nov. Holl. publicirt wurden. Dagegen ist für die Salisbury'schen Namen in Paradisus Londinensis und in Knight's Proteaceae stets nur 1809 angegeben. (Salisbury hat in diesen 2 Publicationen für und mit Knight die Proteaceen bearbeitet, sodass ich nach Anderer Vorgange stets Sal. & Kn. citire). Ich hegte keinen Zweifel, dass R.Brown, wie er es auch sonst öfters that, die von anderen Autoren gegebenen Namen einfach willkürlich verworfen habe; ich brauchte es aber nicht erst aufzudecken, denn das hatte J.Britten im Journ. Bot. 1866 schon überzeugend gethan; nur giebt er p. 298, Zeile 3 an, dass Brown's Arbeit in Linn. Soc. Trans. nicht vor 1811 publicirt sei, dagegen Zeile 21: was not published till 1810. Wenn sie in R.Brown's prod. fl. Nov. Holl. citirt wird, so wird wohl R.Brown aus den Correcturbogen citirt haben und sein Prodromus ist offenbar sehr spät im Jahre 1810 erschienen. Jedenfalls citirt er schon in Trans. Linn. Soc. X die Arbeiten von Knight & Salisbury und giebt dadurch zu, dass seine am 17. Januar 1809 in der Linnean Society gehaltener Vortrag (paper read) oder vielmehr eingereichte Arbeit nicht identisch ist mit der citirten Publication in Trans. Linn. Soc. Dagegen sind die auf reichem lebenden Pflanzenmaterial basirten Arbeiten von Salisbury & Knight durchaus originell, wenn Salisbury auch dem Vortrag Brown's in der Linnean Society beigewohnt hat. In Salisbury & Knight's Werk sind Josephia, Grevillea, Isopogon, Petrophile „R.Br." aus jenem Vortrag stammend sogar aufgenommen, und nur diesem Umstande ist es zu danken, dass nicht auch Grevillea mit etwa 170 Arten einen anderen Namen zu erhalten hat. Dagegen hat Brown seinen im Vortrag gebrauchten Namen Josephia nachträglich im Manuscript in *Dryandra* geändert und ist gegen seine Concurrenten nicht loyal verfahren.

Mit den Vorlesungen solcher Abhandlungen hat es übrigens seine eigene Bewandtniss; es wird bei grösseren Arbeiten — die von R. Brown beträgt

laut der Copie in R.Br. misc. works 188 Seiten, für deren Vorlesung eine gewöhnliche Sitzung der Linnean Society nicht ausgereicht hätte — ein kurzer Abriss in freier Rede von vielleicht 1/4 Stunde gegeben. — Auch ist noch gar nicht dargelegt worden, dass die 1809 von Salisbury bez. Knight publicirten Arbeiten nicht schon früher vorbereitet seien, wie doch als wahrscheinlich anzunehmen ist; die gegentheilige Annahme von R.Brown hat doch als parteiisch gar keinen Werth, um so mehr, als das Verhältniss zwischen den beiden bedeutenden Männern Brown und Salisbury ein recht gespanntes war. (Vergl. auch A.DC. Mém. et souvenirs de A. P. de Candolle 1762.) Salisbury und Knight's Werk ist durch eine der reichsten Culturen von Cappflanzen veranlasst worden, die George Hibbert, M. P., durch besondere Sammler (J.Niven) sich verschafft hatte, und Knight war der Gärtner von Hibbert, welcher mit Salisbury's Hilfe das Werk herausgab. Das sind doch Umstände, die auf längere Vorbereitung schliessen lassen. In der That hat sich Salisbury lange vor R.Brown's Vortrag speciell mit Proteaceen befasst, 1796 schon im prod. hort. Allerton 5 neue (unter 23) Protea-Arten aufgestellt, dann im Paradisus Londinensis von 1805 an bis 1808 t. 2, 11, 24, 27, 32, 67, 70, 75, 76, 105, 108, 111, 118, eine Reihe neuer Arten und Genera begründet, bez. Protea und Leucadendron reformirt, Aulax und Serraria erneuert, so insbesondere im Text zu t. 67 vom 1. April 1807 die Gattungen Protea em. Sal., Leucodendron em. Sal., Mimetes Sal., *Euryspermum*, *Erodendron*, *Chasme*, Aulax Berg., Atylus Sal., Serraria Burm., Spatalla Sal., Paranomus Sal. unterschieden; davon sind nur 3 nachträglich eingezogen worden und 1 Genus ist in 2 getheilt worden. Man darf daher eher sagen, dass R.Brown sich in ein Arbeitsgebiet von Salisbury eindrängte, nicht umgekehrt, wobei R.Brown allerdings noch viel gründlicher zu Werke ging, aber in seiner rücksichtslosen Weise unter unbedeutenden Vorwänden vielfache Namenänderungen vornahm. Es ist ausserdem mehr als zweifelhaft, dass R.Brown in citirter Sitzung vom Januar 1809 dasselbe Manuscript eingereicht hat, als schliesslich 1811 publicirt ist; er hat offenbar zur Fertigstellung seiner Monographie noch lange Zeit gebraucht, sonst hätte er es bei der ihm bekannten Concurrenz wohl möglich gemacht, dass die Arbeit eher publicirt ward. Uebrigens giebt R.Brown ausdrücklich zu (cfr. R.Brown's Misc. Works II 24), dass die von Salisbury gegebenen Namen die Priorität der Publication haben; wir haben also die unrechtmässigen Namen zu ändern. J.Britten identificirt Journ. Bot. 1886, 296—300 folgende Gattungen:

Soranthe Sal. & Kn. = *Sorocephalus* R.Br.
Paranomus Sal. = *Nivenia* R.Br.
Cybele Sal. = *Stenocarpus* R.Br.
Tricondylus Sal. & Kn. = *Lomatia* R.Br.
Hylogyne Sal. & Kn. = *Telopea* R.Br.
Rymandra Sal. & Kn. = *Knightia* R.Br.
Josephia Sal. & Kn. = *Dryandra* R.Br.

Das Genus Serruria ist weder Salisbury noch R.Brown zuzuschreiben; beide citiren dazu Serraria Burm. (1738, afr. 264—6 t. 99) und das ist auch die richtige Schreibweise; der Mann, nach welchem die Pflanze benannt ward, hiess Serrurier, schrieb sich lateinisch Serrarius: die Gattung hat also Serraria (oder Serruriera) nicht aber Serruria zu heissen. Es gilt Serraria Burm. 1738, für „Serruria Salisb." 1809, sonst träte *Hölderlinia* Neck. 1790 dafür ein.

Atylus Sal. 1807 ist später zu gleichen Theilen in 2 Genera Petrophile und *Isopogon* getheilt worden, wobei regelrecht für letzteren Namen Atylus hätte beibehalten werden sollen, der also nun zu restauriren ist.

Die umfangreichste Gattung Grevillea „R.Br.“ braucht keinen anderen Namen zu erhalten, weil sie schon 1809 von Salisb.&Kn. veröffentlicht ist, zugleich mit 2 anderen jetzt dazu gezogenen Gattungen: *Lysanthe* und *Stylurus*; nun hat zwar *Lysanthe* 1809 mit 8 Arten über *Stylurus* mit 2 Arten und Grevillea mit nur 4 Arten (1809) die Majorität und der Name *Lysanthe* müsste anstatt Grevillea gelten, wenn nicht *Lysanthe* bloss eine orthographische Variante von Lysianthus wäre, sodass wegen dieser älteren Gattung von Patr. Browne (1756) *Lysanthe* Sal.&Kn. nicht erneuert werden darf. Dagegen ist ein eingezogener Gattungsname R.Brown's, nämlich Simsia R.Br. für *Stirlingia* Endl. 1828 wieder herzustellen, weil *Simsia* Pers. 1807 zu Encelia Ad. 1763 geworden ist.

Auch *Banksia* L.f. 1781 muss wegen der Thymelaeaceengattung Banksia Forst. 1776 = *Pimelea* Banks 1788 fallen und neu benannt werden; ich benenne diese australische Gattung zu Ehren des bedeutendsten Erforschers der australischen Flora, Ferd. von Mueller, der unter vielen anderen Ehrenbezeugungen für seine Verdienste auch den englischen Sir-Titel erhielt: Sirmuellera.

Ausserdem muss noch eine andere artenreiche Gattung: *Persoonia Sm.* 1798 verändert werden in Linkia Cav. 1797.

Agastachys R.Br. hatte ich wegen Erneuerung eines Homonyms von Gronovius 1762 anders zu benennen.

Es sind also nicht weniger als 15 von 52 Proteaceengattungen, dabei sehr artenreiche anders zu benennen, was zu beklagen, aber nicht zu vermeiden ist. Der Monograph der Proteaceen in DC. prod. Meisner citirt Knight & Salisb. nur aus Citaten, hat also leichtfertigerweise die bedeutenden und grundlegenden und mit vorzüglichen Abbildungen versehenen Arbeiten von Knight &Salisbury gar nicht benutzt! BHgp. folgen, wie fast immer, den von Robert Brown benutzten Namen, diese zuweilen sogar erneuernd, mögen sie noch so unrechtmässig aufgestellt sein.

Agastachys = Lippomuellera.

[] **Atylus** Sal. p. p. (1807) Parad. Londin. sub tab. 67 = *Isopogon* R.Br. 1810. Salisbury führt l. c. 2 Arten zu Atylus auf: *Protea fucifolia* und *anemonifolia*, die später die Typen zweier nächstverwandten Genera wurden: Petrophile Sal.&Kn. (Petrophila R.Br,) und *Isopogon* Sal.&Kn. „R.Br.“; diese Correctur berechtigt aber nicht zur Verwerfung des ältesten Namen Atylus, welcher emendirt für *Isopogon* zu gelten hat. *Isopogon anemonifolia* Sal.&Kn. = *Protea an.* Sal. 1796 wird zu Atylus anemonifolius OK. Die anderen Arten sind von *Isopogon* zu übertragen: Atylus adenanthodes (Meisn.), anethifolius [Sal.](Sal.&Knight), asper (R.Br.), attenuatus (R.Br.), axillaris (R.Br.), Baxteri (R.Br.), buxifolius (R.Br.), ceratophyllus (R.Br.), crithmifolius (F.v.M.), cuneatus (R.Br.), divergens (R.Br.), Drummondii (Bth.), formosus (R.Br.), heterophyllus (R.Br.), latifolius (R.Br.), linearis (Meisn.), longifolius (R.Br.), petiolaris (Cunn.), polycephalus (R.Br.), roseus (Ldl.), scabriusculus (Meisn.), sphaerocephalus (Ldl.), teretifolius (R.Br.), tridens (F.v.M.), trilobus (R.Br.), tripartitus (R.Br.), uncinatus (R.Br.), villosus (Meisn.) OK.

Banksia = Sirmuellera.

[] **Cybele** Sal.&Kn. (1809) On the cultivation of Proteaceae p. 123 und XVIII = *Stenocarpus* R.Br. 1810. J. Britten identificirte l. c. *Cybele umbellifera* Sal.&Kn. mit *Stenocarpus Forsteri* R.Br., welche auf *Embothrium umbellatum* Forst. basirt, also Cybele umbellata OK. zu nennen ist. In

Australien existiren: Cybele sinuata (*Agnostus s.* A.Cunn. = *Stenocarpus s.* Endl.), salignus (*Sten. s.* R.Br.), Cunninghamii (*Sten. Cunn.* R.Br.) OK.

Auf den Norfolk-Inseln (nach Meisner): Cybele Milnei OK. (*St. Milnei* Hk.f.). In Neucaledonien noch: Cybele intermedia, gracilis, laurina, rubiginosa, villosa, heterophylla, elegans, dareodes OK. (Alle unter *Stenocarpus* bei Brongniart & Gris).

Dryandra = Josephia.

Helicia javanica Benn. (Bl.) Java: Njalindung.

[] **Hylogyne** Sal.&Kn. 1809 l. c. 126 und XIX = *Telopea* R.Br. 1810. Von J.Britten l. c. ist *H. speciosa* Sal.&Kn. mit *Telopea speciosissima* R.Br. identificirt worden; diese Art habe ich aber, da sie = *Embothrium spathulatum* Cav. 1797 ist, Hylogyne spathulata OK. genannt. Nach Bth. fl. austr. ist *H. australis* Sal.&Kn. (1809) = *Embothrium truncatum* Lab. (1804) = *Telopea tr.* Bth. wird also Hylogyne truncata OK. BHgp. anerkennen bloss 2 Arten, aber F.v.Mueller, Census hält seine *Telopea oreades*, die also zu Hylogyne oreades OK. wird, aufrecht.

[] **Josephia** Sal.&Kn. „R.Br." (1809) l. c. 110 und XVI = *Dryandra* R.Br. 1810. J.Britten identificirte: J. sessilis* Sal.&Kn. = *Dryandra floribunda* R.Br., und *J. rhachidifolia* Sal.&Kn. = *Dryandra nivea* R.Br., welche aber = *Banksia nivea* Lab. 1799 zu Josephia nivea OK. wird. Die anderen Arten sind nach Bth. fl. austr. V. übertragen, wobei die Autorcitate für *Dryandra* in () stehen:

Josephia Arctotidis (R.Br.), armata (R.Br.), Baxteri (R.Br.), bipinnatifida (R.Br.), calophylla (R.Br.), carduacea (Lindl.), carlinodes (Meisn.), cirsiodes (Meisn.), comosa (Meisn.), concinna (R.Br.), conferta (Bth.), cuneata (R.Br.), falcata (R.Br.), foliolata (R.Br.), formosa (R.Br.), Fraseri (R.Br.), Hewardiana (Meisn.), horrida (Meisn.), Kippistiana (Meisn.), longifolia (R.Br.), mucronulata (R.Br.), nana (Meisn.), nobilis (Lindl.), obtusa (R.Br.), patens (Bth.), plumosa (R.Br.), polycephala (Bth.), praemorsa (Meisn.), Preissii (Meisn.), proteodes (Lindl.), pteridifolia (R.Br.), pulchella (Meisn.), quercifolia (Meisn.), runcinata (Meisn.), sclerophylla (Meisn.), senecionifolia (R.Br.), Serra (R.Br.), serratulodes (Meisn.), Shuttleworthiana (Meisn.), speciosa (Meisn.), squarrosa (R.Br.), stupposa (Lindl.), tenuifolia (R.Br.), tridentata (Meisn.), vestita (Kipp.) OK. „J. Britten". I. Britten l. c. hat die Arten nicht einzeln benannt, sondern nur angedeutet, dass die Namen der anderen Arten dieselben bleiben könnten; aber eine Namengebung ohne Namennennung ist ungenügend und illegal, eine contradictio in adjecto.

Isopogon = Atylus.

Knightia = Rymandra.

Leucadendron R.Br. = Protea L. non R.Br.

[] **Leucadendron** L. 1740, non 1753 non al., = *Leucospermum* R.Br. cfr. pg. 575. Schon richtig benannt sind: Leucadendron grandiflorum Sal.&Kn., Leucadendron Conocarpodendron L. (*Leucosp. Con.* R.Br.), Leucad. Hypophyllocarpodendron L. (*Leucosp. Hyp.* R.Br.), Leucad. oleaefolium Berg. (*Leucosp. ol.* R.Br.). Zu verändernde Namen sind:

Leucospermum medium R.Br. c. syn. *Protea formosa* Andr.
= Leucadendron formosum OK.

Leucosp. Zeyheri Meisn. c. syn. *Leucosp. truncatum* Buek
= Leucad. truncatum OK.

Leucosp. diffusum R.Br. 1810 = *Protea heterophylla* Thbg. 1781 = Leucad. heterophyllum OK.

Ohne Speciesnamenveränderung sind zu übertragen, wobei Autorcitate für *Protea* in [], für *Leucospermum* in () stehen: Leucodendron attenuatum (R.Br.), buxifolium (R.Br.), crinitum [Thbg.](R.Br.), ellipticum [Thbg.](R.Br.), Gueinzii (Meisn.), lineare [Thbg.](R.Br.), molle (R.Br.), Mundtii (Meisn.), nutans (R.Br.), pedunculatum (Kl.), penicillatum (Buek), puberum [L.] (R.Br.), reflexum (Buek), Rochetianum (Rich.), spathulatum (R.Br.), tomentosum [Thbg.](R.Br.), Totta [L.](R.Br.) OK.

Leucospermum = Leucodendron L. non R.Br.

[] **Linkia** Cav. 1797 non Pers. 1805 † = *Persoonia* Sm. 1798. Linkia Cav. kann nicht wegen *Linkia* Pers. verworfen werden, wie Meisner in DC. prod. andeutet. Es existirt zwar noch eine dubiose ältere Gattung Linckia Hall. „Mich."; aber selbst wenn diese aufgeklärt wird, sind Linck und Link 2 verschiedene Namen, wie z. B. Kunze und Kuntze. Linkia laevis* Cav. ic. IV 61. t. 389 = *Persoonia latifolia* Sal.&Kn. ist eine kahlere Gartenform von *Persoonia lanceolata* Andr. Eine Art ist neuseeländisch: *Persoonia Toro* Cunn. = Linkia Toro OK. Die anderen sind australisch, nach Bth. fl. austr. V und F.v.Mueller, census, von *Persoonia* übertragen: Linkia acerosa (Sieb.), acicularis (F.v.M.), angulata (R.Br.), angustiflora (Bth.), arborea (F.v.M.), articulata (R.Br.), brachystylis (F.v.M.), Caleyi (R.Br.), Chamaepeuce (Lhotzky), Chamaepitys (Cunn.), comata (Meisn.), confertiflora (Bth.), cornifolia (Cunn.), Cunninghamii (R.Br.), curvifolia (R.Br.), diadena (F.v.M.), dillwyniodes (Meisn.), elliptica (R.Br.), falcata (R.Br.), fastigiata (R.Br.), ferruginea (Sm.), graminea (R.Br.), Gunnii (Hk.f.), hakeaeformis (Meisn.), hirsuta (Pers.), juniperina (Lab.), ledifolia (Cunn.), linearis (Andr.), longifolia (R.Br.), lucida (R.Br.), marginata (R.Br.), media (R.Br.), microcarpa (R.Br.), Mitchellii (Meisn.), mollis (R.Br.), myrtillodes (Sieb.), nutans (R.Br.), oblongata (Cunn.), oxycoccodes (Sieb.), pinifolia (R.Br.), prostrata (R.Br.), quinquenervis (Hk.f.), revoluta (Sieb.), rigida (R.Br.), rudis (Meisn.), rufiflora (Meisn.), saccata (R.Br.), salicina (Pers.), Saundersiana (Kipp.), scabra (R.Br.), scabrella (Meisn.), sericea (Cunn.), striata (R.Br.), sulcata (Meisn.), tenuifolia (R.Br.), teretifolia (R.Br.), tortifolia (Meisn.), trinervis (Meisn.), virgata (R.Br.) OK.

[] **Lippomuellera** OK. = *Agastachys* R.Br. 1810 non Agastache* Gron. 1762. Da ich Agastache wiederherstellen musste, fällt *Agastachys* R.Br., welches dasselbe Wort nur mit orthographischer Variante ist. Ich benenne die namenfrei gewordene Gattung zum Andenken an Herm. Mueller-Lippstadt, dem vortrefflichen Beobachter der Wechselbeziehungen zwischen Blüthen und Insecten. Ueber die Bildung des Wortes Lippomuellera vergl. § 9 der Einleitung. Die einzige Art ist: L. odorata OK. = *Agastachys odorata* R.Br.

Lomatia = Tricondylus.

Nivenia = Paranomus.

Panopsis polystachya OK. (*Rhopala p.* HBK.) Silla de Caracas.

[] **Paranomus** Sal.&Kn. 1807 l. c., 1809 l. c. 67 & XIV = *Nivenia* R.Br. 1810, cfr. pg. 576. J. Britten identificirte l. c. *P. cumuliflorus* Sal.&Kn. = *Nivenia Lagopus* R.Br. und *P. sceptriformis* Sal.&Kn. = *Nivenia Sceptrum* R.Br. und *P. adiantifolius* Sal.&Kn. = *Niv. spathulata* R.Br., aber diese Namen von Sal.&Kn. sind zu corrigiren.

Paranomus sceptriformis Sal.&Kn. = *Protea Sceptrum carolinum* Sparm. 1777 = *Protea Sceptrum* Thbg. 1781 = Paranomus Sceptrum OK.
P. adiantifolius Sal.&Kn. = *Protea spathulata* Thbg. 1781 = P. spathulatus OK.
P. cumuliflorus Sal.&Kn. = *Protea Lagopus* Thbg. 1781 = P. Lagopus OK.

Die anderen Arten sind: Paranomus candicans [R.&S.] (Thbg.), capitatus [R.Br.], concavus [R.&S.] (Lam.), crithmifolius [R.Br.], Dregei [Buek], marginatus [R.Br.], medius [R.Br.], mollissimus [R.Br.], parvifolius [R.Br.], spicatus [R.Br.] (L.) OK. Die Autorcitate in [] beziehen sich auf *Nivenia*, die in () auf *Protea*. Einige Arten von Sal.&Kn. sind noch zu identificiren.

Persoonia = Linkia.

Protea R.Br. = Scolymocephalus.

[] **Protea** L. 1737, 1740 & Sal.&Kn. non al., cfr. pg. 574/5 = *Leucadendron* R.Br. 1810 non L. 1740, Sal.&Kn. 1809.

Folgende Arten, die bei R.Brown, bez. in DC. prod. mit gleichen Speciesnamen unter *Leucodendron* stehen, sind schon richtig unter Protea benannt: Protea angustata Poir. (R.Br.), argentea L., comosa (Thbg.), concinna Poir. (R.Br.), conifera Thbg., corymbosa Thbg. (Berg.), crassifolia Poir. (R.Br.), daphnodes Thbg., ericifolia Poir. (R.Br.), fusciflora Jacq., Globularia Lam., hirsuta Thbg., involucrata Lichtst., laevis Thbg., linifolia Jacq., marginata W., obtusata Thbg., odorata Thbg., prostrata Thbg., pyramidalis Thbg., reticulata Thbg., retusa Poir. (R.Br.), rugosa Thbg. saligna L., sericea L.f., tenuifolia Thbg., torta Thbg., truncata Thbg., virgata Poir. (R.Br.).

Folgende Species haben andere ältere Namen zu erhalten, welche R.Brown willkürlich verändert hatte.

Leucodendron abietinum R.Br. ... ... = Protea teretifolia Andr.
L. adscendens R.Br. ... ... = Pr. pallens L.
L. aemulum R.Br. ... ... = Pr. incurva Andr.
L. cinereum R.Br. ... ... = Pr. alba Thbg.
L. concolor R.Br. ... ... = Pr. globosa Andr.
L. decorum R.Br. ... ... = Pr. Laureola Lam.
L. decurrens R.Br. ... ... = Pr. chamaelea Lam.
L. Levisanus Berg. ... ... = Pr. fusca L.
L. plumosum R.Br. ... ... = Pr. parviflora L.
L. squarrosum R.Br. ... ... = Pr. strobilina L.
L. strictum R.Br. ... ... = Pr. conica Lam.

Es verbleiben von *Leucodendron* zu übertragen: Protea acuta (Meisn.), aurantiaca (Buek), bruniodes (Meisn.), Buekiana (Meisn.), buxifolia (R.Br.), cartilaginea (R.Br.), Dregei (E.Mey.), elata (Buek), eucalyptifolia (Buek), florida (R.Br.), glabra (R.Br.), grandiflora [*Euryspermum g.* Salisb.] (R.Br.), imbricata (R.Br.), lanigera (Buek), nitida (Buek), ovalis (R.Br.), pedunculata (Meisn.), platysperma (R.Br.), pubescens (R.Br.), ramosissima (Buek), scabra (R.Br.), sessilis (R.Br.), spathulata (R.Br.), uliginosa (R.Br.), venosa (R.Br.), verticillata (Meisn.) OK.

[] **Rymandra** Sal.&Kn. 1809 l. c. 124 und XVIII = *Knightia* R.Br. 1810. J. Britten identificirte l. c. R. excelsa* Sal.&Kn. = *K. excelsa* R.Br. aus Neuseeland; ausserdem kommen 2 Arten in Neu-Caledonien vor: R. strobilina OK. = *K. strobilina* R.Br. (Lab.) und R. Deplanchei OK. (*Knightia Depl.* Brong.&Gris „Vieill.").

[] **Scolymocephalus** Weinm. p. p. maj. (1745) phyt. IV 289 t. 891, 894/5 etc. = *Gagnedi* Bruce 1790 = *Vionaea* Neck. 1790 = *Erodendron* & *Pleuranthe* Kn. & Sal. 1809 = *Protea* R.Br. 1810 non *L. 1737, 1740. Von den 23 Weinmann'schen Scolymocephalus-Arten hat Meisner in DC. prod. nur 9 identificirt, aber von diesen gehören 7 zu dieser Gattung! Er citirt Scolymocephalus Weinmann zu seinen *Protea* sp. Nr. 5, 11, 12, 19, 22, 34 und 36 in DC. prod. und nur 2 Arten zu anderen Genera. Von den Arten Weinmann's gehören zu dieser Gattung Scolymocephalus nitidus t. 891, cynarodes t. 892, speciosus t. 893[a], Scolymus t. 893[b], speciosus t. 894, Lepidocarpodendron t. 895, melliferus t. 896, repens t. 897[a], acaulis t. 897[b], melaleucus t. 898, longiflorus t. 902[b]. Bei den anderen Arten, von denen einige sp. n. s. n. und unbestimmbar sind, also auch nicht mitzählen, sind Protea, Leucodendron und Mimetes vertreten. Scolymocephalus ist der vorlinnéische, bei Herrmann, Ray etc. für afrikanische Proteaceen geltende Name, den auch Burmann thes. zeyl. im Appendix gebraucht. Da nun die Majorität der sicher bekannten Arten zu dieser von Weinmann aufgenommenen Gattung gehört, ist der Name hierfür beizubehalten. Die Arten sind nach Meisner in DC. prod. XIV hier von *Protea* auf Scolymocephalus übertragen; die Autorcitate in () beziehen sich auf *Protea*-Homonyme, soweit nichts anderes angegeben ist. Geändert müssen vorerst folgende Speciesnamen werden:

Protea latifolia R.Br. (1810) = *Erodendron eximium* Sal. & Kn. 1809 = *P. radiata* Andr. rep. t. 646 (1811) = Scolymocephalus eximius OK.
P. nitida Mill. = *P. grandiflora* Thbg. = Sc. nitidus OK.
P. humilis R.Br. 1810 = *P. humiflora* Andr. (1808) t. 532 = *Pleuranthe glastifolia* Sal. & Kn. 1809 = Sc. humiflorus OK.
P. punctata Meisn. 1856 = *P. coriacea* Buek 1837 = Sc. coriaceus OK.
P. Buekiana Meisn. 1856 = *P. pyrifolia* Buek 1837 = Sc. pyrifolius OK.

Ferner unverändert: Scolymocephalus abyssinicus (W.), acaulis (Thbg.) [*Leucad. a.* L.], acerosus (R.Br.), acuminatus (Sims), amplexicaulis (R.Br.), [*Erodendron a.* Sal. & Kn.], angustatus (R.Br.), auriculatus (Tausch), barbiger (Meisn.), caffer (Meisn.), calocephalus (Meisn.), canaliculatus (Andr.), coccineus (R.Br.), compactus (R.Br.), cordatus (Thbg.), cynarodes (L.), echinulatus (Meisn.), effusus (E.Mey.), elongatus (R.Br.), formosus (R.Br.) [*Erodendrum f.* Sal. & Kn.], fulvus (Tausch), glaber (Thbg.), hirtus (Kl.), incomptus (R.Br.), laevis (R.Br.), lanceolatus (E.Mey.), Lepidocarpodendron (L. = *P. Lepidocarpon* R.Br.), longiflorus (Lam.), longifolius (Andr.), loreus (R.Br.), macrocephalus (Thbg.), macrophyllus (R.Br.), marginatus (Thbg.), melaleucus (R.Br.), mellifer (Thbg.), montanus (E.Mey.), mucronifolius (Salisb.), nanus (Thbg.) [*Leucod. n.* Berg.], neriifolius (R.Br.), obtusifolius (Buek), ovatus (Thbg.), patens (R.Br.), pendulus (R.Br.), penicellatus (E.Mey.), pulchellus (R.Br.), reconditus (Buek), repens (R.Br.) [*Leucod. r.* β L.), revolutus (R.Br.), Roupelliae (Meisn.), rupicolus (Mund), scaber (R.Br.), scabridus (Thbg.), Scolopendrium (R.Br.), Scolymus (Thbg.), speciosus (L.), spectabilis (Lichtenst.), tenax (R.Br.), tenuifolius (R.Br.), turbiniflorus (R.Br.) [*Erodendron t.* Sal. & Kn.], venosus (Lam.), venulosus (Steud.), villifer (Lindl.) OK.

[] **Simsia** R.Br. 1810 = *Stirlingia* Endl. 1838. Die Arten sind schon unter Simsia benannt; cfr. Ferd.v.Mueller, census.

[] **Sirmuellera** OK. = *Banksia* L.f. 1781 non *Forst. 1776; cfr. pg. 577. Bei der Uebertragung der Namen folge ich Benth. fl. austr. V., setze die dort

citirten Autornamen für homonyme *Banksia*-Arten in () und habe vorher einige prioritätswidrige Benennungen zu ändern:
Banksia marginata Cav. in Ann. hist. nat. I. 227 & ic. VI. 29 t. 544 = *B. microstachya* Cav. l. c. 224 & 28 t. 541 = Sirmuellera microstachya OK.
B. aemula R.Br. = *B. serratifolia* Sal.&Kn. 1809 = S. serratifolia OK.
B. latifolia R.Br. 1810 = *B. Robur* Cav. 1800 = S. Robur OK.
B. marcescens R.Br. c. syn. *B. praemorsa* Andr. = S. praemorsa OK.

Die übrigen Arten sind: Sirmuellera attenuata (R.Br.), Baueri (R.Br.), Baxteri (R.Br.), Brownei (Baxt.), Caleyi (R.Br.), Candolleana (Meisn.), coccinea (R.Br.), collina (R.Br.), dentata (L.f.), dryandrodes (Baxt.), elegans (Meisn.), ericifolia (L.f.), Goodii (R.Br.), grandis (W.), Hookeriana (Meisn.), ilicifolia (R.Br.), integrifolia (L.f.), laevigata (Meisn.), Lemanniana (Meisn.), Lindleyana (Meisn.), litoralis (R.Br.), media (R.Br.), Meisneri (Lehm.), Menziesii (R.Br.), nutans (R.Br.), occidentalis (R.Br.), ornata (F.v.M.), petiolaris (F.v.M.), prostrata (R.Br.), Prionotes (Lindl.), pulchella (R.Br.), quercifolia (R.Br.), repens (Lab.), Sceptrum (Meisn.), serrata (L.f.), Solandri (R.Br.), speciosa (R.Br.), sphaerocarpa (R.Br.), spinulosa (Sm.), triscuspis (Meisn.), verticillata (R.Br.), Victoriae (Meisn.) OK.

[] **Soranthe** Sal.&Kn. (1809) l. c. 71 und XIV. = *Sorocephalus* R.Br. 1810. J. Britten l. c. identificirte: 1. *Soranthe glanduligera* Sal.&Kn. = *Sorocephalus imbricatus* R.Br., welche Art aber = *Protea imbricata* Thbg. 1781 zu Soranthe imbricata OK. wird; 2. *Soranthe ciliciiflora* Sal.&Kn. = *Sorocephalus lanatus* R.Br., welche = *Protea lanata* Thbg. zu Soranthe lanata OK. wird; 3. Soranthe tenuifolia* Sal.&Kn. = *Sorocephalus tenuifolia* R.Br.; 4. Soranthe clavigera* Sal.&Kn. = *Sorocephalus spatalloides* R.Br. Die anderen Arten sind von *Sorocephalus* übertragen: Soranthe setacea (R.Br.), salsolodes (R.Br.), imberbis (R.Br.), scabrida (Meisn.), phyllicodes (Meisn.), Dregei (Buek), diversifolia (R.Br.) OK. Hierzu noch 3 zu identificirende Arten Soranthe rupestris, pinifolia, montana Sal.&Kn.

Sorocephalus = Soranthe.

Stenocarpus = Cybele.

Stirlingia = Simsia.

Telopea = Hylogyne.

[] **Tricondylus** Sal.&Kn. 1809 = *Lomatia* R.Br. 1810 cfr. pg. 576 J.Britten identificirte l. c. *T. myricaefolius* Sal.&Kn. l. c. 121 = *L. longifolia* R.Br., die = *Embothrium myricoides* Gaertn. 1806 = T. myricodes OK.; ferner: T. tinctorius* Sal.&Kn. = *L. tinctoria* R.Br. [Lab.], T. silaifolius* Sal.&Kn. = *L. silaifolia* R.Br. [Sm.], T. ferruginea* Sal.&Kn. = *L. ferruginea* R.Br. [Cav.]. Die anderen Arten sind: Tricondylus chilensis (Gay), dentatus [R.&P.] (R.Br.), Fraseri (R.Br.), ilicifolia (R.Br.), obliqua [R.&P.] (R.Br.), polymorpha (R.Br.), sinuata (R.Br.) OK. Die Autorcitate in () beziehen sich auf *Lomatia*, die in [] auf *Embothrium*.

145. Thymelaeaceae.

[] **Agallochum** Rumpf (1742) em. II 29, 34, 35, t. 10, Lam. p. p. 1783 = *Aquilaria* Lam. 1786. Lamarck basirte diese Gattungen auf Agallochum Rumpf. Von der Rumpf'schen Gattung mit 4 Arten ist nur auszuscheiden:

Agallochum spurium, welches dubiös ist und mit der verwandten Gattung Gonystylus identificirt ward.

Die Arten sind: Agallochum officinarum Ham. in Hensch. clav. (*Aquillaria Agallocha* Roxb.), grandiflorum (*Aqu. gr.* Bth.), malaccense (*Aqu. malaccensis* Lam.), sinense (*Ophispermum s. Lour.*) OK.

Aquilaria = Agallochum.

[1.] **Banksia** R.&G.Forst. 1776 non L.f. 1781 = *Pimelea* Gaertn. 1788 „Banks&Sol." BHgp. identificiren Banksia Forst. selbst mit *Pimelea*, geben dem Namen aber nicht den gebührenden Vorzug. Sämmtliche Forstersche Arten gehören zu dieser Gattung: Banksia Gnidia* Forst. (später *Pimelea Gnidia* Banks&Sol.), Banksia prostrata* Forst. (später *Pimelea prostrata* Vahl, „Banks&Sol.") und Banksia tomentosa* Forst. (später *Pimelea virgata* Vahl genannt); zu letzterer gehört auch *B. pilosa* Forst. Georg Forster stellte 1786 die Arten zu *Passerina*, aber das spätere Versehen macht die erste Publication von 1776 nicht ungiltig und nach den internationalen Nomenclaturregeln darf auch Niemand zu Gunsten eines anderen Namens seinen früher gegebenen Namen cassiren. Die anderen Arten sind von *Pimelea* zu übertragen: 1. weitere neuseeländische Banksia buxifolia (Hk.f.), longifolia (Banks&Sol.; auch australisch), Lyallii (Hkf.), sericeo-villosa (Hk.f.), Traversii (Hk.f.), Urvilleana (A.Rich.), villosa (*Passerina v.* Thbg. = *Pimelea arenaria* A.Cunn.) OK. 2. Australier: Banksia alpina (F.v.M.), altior (F.v.M.), ammocharis (F.v.M.), angustifolia (R.Br.), argentea (R.Br.), axiflora (F.v.M.), Bowmannii (F.v.M.), brachyphylla (Bth.), brevifolia (R.Br.), cinerea (R.Br.), clavata (Lab.), collina (R.Br.), colorans (Cunn.), concreta (F.v.M.), cornucopiae (Vahl), curviflora (R.Br.), drupacea (Lab.), elachantha (F.v.M.), Eyrei (F.v.M.), ferruginea (Lab.), filiformis (Hk.f.), flava (R.Br.), floribunda (Meisn.), Forrestiana (F.v.M.), glauca (R.Br.), haematostachya (F.v.M.), hirsuta (Meisn.), hispida (R.Br.), Holroydii (F.v.M.), humilis (R.Br.), imbricata (R.Br.), latifolia (R.Br.), Lehmanniana (Meisn.), leptospermodes (F.v.M.), leptostachya (Bth.), ligustrina (Lab.), linifolia (Sm.), longiflora (R.Br.), Maxwellii (F.v.M.), microcephala (R.Br.), Milliganii (Meisn.), nervosa (Meisn.), nivea (Lab.), octophylla (R.Br.), pauciflora (R.Br.), petraea (Meisn.), petrophila (F.v.M.), phylicodes (Meisn.), physodes (Hk.), Preissii (Meisn.), punicea (R.Br.), pygmaea (F.v.M.), rosea (R.Br.), sanguinea (F.v.M.), sericea (R.Br.), sericostachya (F.v.M.), serpyllifolia (R.Br.), simplex (F.v.M.), spathulata (Lab.), spectabilis (Lindl.), spicata (R.Br.), spiculigera (F.v.M.), stricta (Meisn.), sulfurea (Meisn.), sylvestris (R.Br.), trichostachya (Lindl.), villifera (Meisn.) OK., sowie Banksia tinctoria OK. (Meisn. incl. *P. suaveolens* Meisn., beide von Bth. vereinigt, aber *P. tinctoria* in pl. Preiss. I 603 steht vor *P. suaveolens*).

[] **Belvala** Ad. (1773) fam. II 285 = *Struthiola* L. 1767. Beide Gattungen sind auf *Passerina dodecandra* L. basirt; Linné hatte ursprünglich diese Art falsch beschrieben, indem er ausser den 4 Stamina auch die 8 Drüsen im Perianth für Staubgefässe gehalten hatte, was Adanson l. c. richtig stellte. Später folgte ihm Linné, veränderte aber willkürlich den Namen. Die Arten sind:

Struthiola lineariloba Meisn. = *Str. juniperina* Retz. 1783
= Belvala juniperina OK.
Str. erecta L. 1767 = *Passerina dodecandra* L. 1755 = B. dodecandra OK.
Str. ovata Thbg. 1794 = *St. myrsinites* Lam. 1791 = B. myrsinites OK.

Ferner mit unveränderten Speciesnamen von *Struthiola* übertragen: Bel-

vala angustifolia (Lam.), argentea (Lehm.), chrysantha (Licht.), dodecapetala (Bartl.), Eckloniana (Meisn.), ? glauca (Lodd.), hirsuta (Wickstr.), ? laxa (Nois.), longiflora (Lam.), lucens (Poir.), Martiana (Mey.), Mundtii (Eckl.), parviflora (Bartl.), rigida (Meisn.), striata (Lam.), tomentosa (Andr.), tuberculosa (Lam.), virgata (L.) OK.

[] **Chamaejasme** Amm. (1739) ruth. 16 t. 2 = *Stellera* L. 1747 p. p. Unter Stellera hatte Linné 1747 und später nur 2 Arten, eine pentamere, die Amman früher beschrieben, abgebildet und Chamaejasme benannt hat und eine tetramere, welcher der Name Stellera zu verbleiben hat. Die pentamere Art *Stellera Chamaejasme* L. nenne ich nun Chamaejasme Stelleriana OK.

Die anderen Arten sind: Chamaejasme stachyodes (Schrenk), Lessertii [Wickstr.](C.A.Mey.) OK.

Daphne Bholua Don„Ham." var. pedicellata O.Ktze. Flores pedicellati. Sikkim: Mount Sinchul.

var. sessiliflora O.Ktze. Flores sessiles. Sikkim: Tongloo 2500 m.

Synonyme: *D. cannabina* Wall. non Lour., *D. odora* Don non Thbg. = *D. papyrifera* Ham. msc. ex Don = *D. papyracea* Ham. ex Steud. — Hk.f. in Fl. Brit. India zieht richtig D. odora und Bholua Don zusammen, denn der Unterschied, ob sitzende oder bis 1 cm gestielte Blüthen innerhalb der kopfigen, bez. trugdoldigen sitzenden Inflorescenz ist durch alle Uebergänge verbunden und die anderen von Don angegebenen Unterschiede: spitze, bez. stumpfe Perigonzipfel, ± stark behaarte Perigonaussentheile, sitzende oder subsessile Narben sind ebenso schwankend, ohne dass die Variabilität an bestimmte Combinationen gebunden wäre. Aber Hk.f. stellt den Wallich'schen Namen voran, der bloss auf falscher Bestimmung beruht. Wenngleich nun *D. cannabina* Lour. ein Synonym von Wickstroemia indica (L.) C.A.Mey. geworden ist, so ist es doch unzulässig, auf falsche Bestimmungen beruhende Namen anzuerkennen. Nachträgliche Homonyme dürfen doch bloss berücksichtigt werden, wenn sie als nova gelten oder aber vom Autor im emendirten Sinne gebraucht wurden.

D. Gnidium L. Tenerifa.

Decaisnella OK. = *Gyrinopsis* Dcne. non Gyrinops Gaertn. Da die Anhängung von is keine genügende Wortverschiedenheit ergiebt (cfr. Einleitung, Commentar zu Regel 66), so benenne ich die Gattung zu Ehren ihres Begründers. Die einzige Art ist Decaisnella Cumingiana OK. (Dcne.). Die andere angebliche Art bei BHgp. ist Agallochum officinarum Ham.

Gyrinopsis = Decaisnella.

Lasiosiphon eriocephalus Dcne. em. Hk.f. (Wall.) Westghats.

Pimelia = Banksia Forst.

Stellera L. p. p. em. BHgp. = **Chamaejasmae.**

[] **Stellera** L. (1747) diss. Dassow p. p. em. OK. non BHgp. = *Thymelaea* „Endl." BHgp. *Thymelaea* Tourn. ist wie BHgp. mit Recht behaupten = Daphne L. und von den Autoren, so ziemlich für Arten aus allen Thymelaeaceen-Gattungen verwendet worden. BHgp. durften aber nicht erst Endl. als Autor dazu citiren, sonst hätten die von ihnen dazu aufgeführten *Lygia* Fasano 1787 und *Piptochlamys* C.A.Mey 1843 die Priorität. Auch Allioni, den Manche als Autor für die jetzige *Thymelaea* als Autor citiren, hat die Gattung nicht ganz wie jetzt aufgefasst. Der Name ist aber total zu verwerfen, weil schon Stellera L. 1747 p. p. media zu gelten hat. Linné hatte nur 2 Arten: Stellera Passerina* L. = *Thymelaea arvensis* Lam. bei

BHgp. = *Lygia Passerina* Fas.; diese Art hat als Typus der trockenfrüchtigen *Thymelaea* „Endl.“ mit dem Linnéischen Namen zu gelten, während Linné's zweite Art jetzt einem anderen Genus zugewiesen ist, das aber nicht *Stellera* BHgp. heissen darf, weil dafür in Chamaejasme Amm. 1739 ein giltiger und älterer Name existirt. Die anderen Arten sind von *Thymelaea* zu übertragen, zunächst ist zu ändern:

Thym. Sanamunda All. = *Daphne Thymelaea* L. = Stellera Thymelaea OK.
Th. canescens Endl. = *Passerina canescens* W., Schousb. 1800 = *Daphne lanuginosa* Lam. 1789 = St. lanuginosa OK.

Ferner mit unveränderten Speciesnamen, wobei sich Autorcitate in () auf *Thymelaea* und in [] auf ältere andere Synonyme beziehen: Stellera Aucheri (Meisn.), calycina [DC.](Meisn.), cilicica (Meisn.), coridifolia [Lam.](Endl.), dioeca [Gouan] (All.), hirsuta [L.](Endl.), microphylla [Coss. & Dur.](Meisn.), nitida [Vahl](Endl.), Ruizii (Losc), Tartonrairae [Sm.](All.), thesiodes [Lam.](Endl.), tinctoria [Pourr.](Endl.), velutina [Pourr.](Meisn.), villosa [L.](Endl.), virescens [Coss. & Dur.](Endl.), virgata [Desf.](Endl.) OK. Manche anerkennen noch folgende 2 von Meisner als Varietäten behandelte Formen als Arten: Stellera pubescens Guss., elliptica [Boiss.](Endl.) OK.

Struthiola = Belvala.

Thymelaea = Stellera L. em. OK.

[] **Wickstroemia** Endl. Meisner setzt zu Wickstroemia indica das Synonym Capura purpurata L. Wenn dies richtig wäre müssten die 20 Arten zu Capura übertragen werden. Aber die Diagnosen differiren so gewaltig: Corollae lobi 6 : 4 Stamina 6 : 8; flores axillares: terminales etc., dass ganz sicher eine nachträgliche Verwechselung der Pflanzen im Linnéischen Herbar, wo Wickstroemia indica unter Capura liegt, stattgefunden hat.

147. Elaeagnaceae.

Elaeagnus latifolia L. α argentea O.Ktze. Pubescentia juvenilis argentea. Calcutta.

var. ferruginea OK. (A.Rich.) Pubescentia juvenilis ferruginea. Java: Wilis.

[] **Lepargyrea** Raf. (Januar 1818) Americ. Monthly Mag. II 176 (cfr. Raf. in Journal de Physique Paris 1819 II 260) „antérieur à“ *Shepherdia* Nutt. Ende 1818. Nuttall war der eifrigste der „neglectful botanists“, wie sich Rafinesque a. a. O. äusserte, der Rafinesque ziemlich oft Unrecht gethan hat, indem er dessen Genera anders benannte. E. L. Greene in seiner botanischen Zeitschrift Pittonia II 121 hat diesen Prioritätsfall behandelt und die 3 Arten schon benannt: L. canadensis Greene (L.), argentea Greene (Nutt.), rotundifolia Greene (Parry).

Shepherdia = Lepargyrea.

148. Loranthaceae.

Arceutholobium = Razoumofskia.

Dendrophthora squamigera BHgp. (*Viscum sq.* Bth. 1845 = *D. biserrula* Eichl. 1888 = *Phoradendron sq.* Oliv.) Costarica: Irazu. 3000—3200 m. Hemsley in Biol. C. Am. führt die Pflanze unter 2 Namen auf, den von BHgp. gegebenen hat er aber übersehen. Letztere schreiben floribus ♂ adhuc ignotis, was auf Irrthum beruhen dürfte.

Loranthus L. 1740 = *Lonicera* L. (1737) „Plum. 37“ sectio α (non β—ζ).

Der Name *Lonicera* auct. (L. 1737 p. p. maxima) gilt nicht weiter, weil er durch Caprifolium L. 1735 zu ersetzen ist. Nun fragt es sich, ob *Lonicera* 1737 „Plum. 37“ für Loranthus zu nehmen sei. Plumier's Gattung *Lonicera* (1703) t. 37 mit 1 Art ist ganz zweifellos = Loranthus americanus L., wenn auch bei DC. prod. IV 441 und Endl. g. pl. 546, der DC. insofern anscheinend nur copirte, Lonicera Plum., unter Hamelia als Synonym citirt ist; DC. und Endlicher haben sich höchstens die Diagnose von Lonicera Plum., wobei irrig t. 33 citirt ist, welche Fehler beide copiren, sehr flüchtig angesehen, sonst hätten sie die t. 37 abgebildete *Lonicera*, welche einsamige Beere etc. hat, nicht mit Hamelia identificiren können. Die Plumier'sche *Lonicera* ist später durch Burmann's t. 166 auch bezüglich Habitus und Blätter bekannt worden; kurz *Lonicera* Plum. ist = Loranthus. Wenn nun Linné 1737 bloss 2 Sectionen unter *Lonicera* gehabt hätte, so würde *Lonicera* sect. *α* emendirt für Loranthus einzutreten haben, so aber hatte er 1737 6 Sectionen von *Lonicera* und dieser Name darf daher nicht für die Minorität gelten, bez. erneuert werden, sodass also der Name Loranthus bestehen bleibt.

L. emarginatus Sw. Portorico: Guayama.

L. falcatus L.f. var. ovatifolius O.Ktze. Folia ovata ± obtusa. Dekkan. Hk.f. in Fl. brit. Ind. verwirft den Namen von L.f. trotz der Priorität, weil er unpassend sei, und nimmt den üblicheren Namen *L. longiflorus* Desr. dafür. Das ist aber unrecht und unrichtig, denn wenn auch die Blätter nicht immer falcat sind, so sind doch die Blüthen, besonders auffallend im Knospenzustande falcat, wie das L.f. auch beschrieb. Demzufolge muss *L. longiflorus* var. *falcatus* S.Kurz umgeändert werden und zwar sei diese Varietät mit linearlanzettlichen Blättern L. falcatus var. angustifolius genannt OK. Die mittlere Form ist var. acuminatus O.Ktze. foliis latis (1 : 3—4) acuminatis.

L. pentandrus L. var. subrotundifolius O.Ktze. Folia latissima (1 : 1—1½) ± obtusa. Java: Sagaranten. Auf Erythrina. Die Blätter mancher Exemplare mit dem Pilz Dothidea Loranthi behaftet.

var. ovatifolius O.Ktze. Folia ovata (1 : ± 2) acutiuscula. Java: Plabuan; auf Mangifera.

var. **angustifolius** L. Java: Ambrawa; auf Hibiscus (Paritium) tiliaceus. Ob die Blattvarietäten von den verschiedenartigen Herbergsbäumen abhängig sind, ist noch weiter zu prüfen.

L. pyrifolius HBK. Caracas.

L. Schiedeanus Cham.&Schl. Costarica: Irazu, auf Quercus.

L. Scurrula L. var. ferrugineus OK. (Roxb.) Pili florum densiores sublongiores ± ferruginei. Penang.

L. syringifolius Mart. La Guayra — Caracas.

L. Theobromae W. Puerto-Cabello.

Phoradendron Berteroanum Gris., Eichl. (DC.) Venezuela: Galipan. Eichler in fl. bras. meint, die Grisebach'sche Pflanze sei penninerv; das ist aber an Originalexemplaren in Kew, die Eichler wahrscheinlich nicht sah, nicht der Fall; auch schreibt Grisebach in Fl. Westind. nicht penninerv, sondern primary veins along the midrib.

Ph. Bolleanum Engelm. 1880, Hemsley 1882 (*Viscum B.* Seemann 1855/6 = *Ph. pauciflorum* Torrey 1857) California, auf Pinus. Engelmann in Gray&Wats. Bot. Calif. schreibt diese Art Eichler fl. bras. V 2, 134 zu; das ist aber ein Versehen. Die Pflanze ist vielleicht nur eine schmalblättrige Varietät von Ph. flavescens mit ± kleineren Beeren und Inflorescenzen.

Ph. clavatum Eichler (Bth.) Silla de Caracas.

Ph. flavescens Nutt. (Pursch) *α* normale. Costarica, Irazu 3000 m; auf Quercus.

var. **villosum** Engelm. (Nutt.) California; auf Quercus.

Ph. latifolium Gris. (Sw.) Trinidad. „Beeren orange".

Ph. martinicense Gris. (DC.) Portorico: Cayey. „Beeren weiss".

Ph. multifoveolatum Eichl. Portorico: Cayey. „Beeren weiss".

Ph. pennivenium Eichl. (DC.) Portorico: Cayey, St. Thomas.

Ph. rubrum Gris. (L.) Portorico.

Razoumofskya Hoffm. (1808) hort. mosq., Abbildung und unpaginirter Text = *Arceutholobium* MB. 1819. Hoffmann schrieb den Namen wie vorstehend, später ist er in Razoumowskia, Razumovskia etc. überflüssig oder unrichtig verändert worden. Hoffmann hatte 4 Arten, von denen nur eine Art (*capensis*) jetzt ausgeschlossen ist; dagegen ist: 1. Razoumofskya caucasica* Hoffm. giltig für *Arceutholobium Oxycedri* MB.; 2. *R. mexicana* Hoffm. c. syn. *Viscum vaginatum* W. „Hb.&Bpl." IV 740 (1806) = *Arc. vaginatum* Eichl. wird Razoumofskya vaginata OK.; 3. *R. jamaicensis* Hoffm. c. syn. *Viscum opuntioides* L. = *Arc. opuntioides* Gris. = R. opuntiodes OK. Marschall von Bieberstein änderte den Namen bloss, weil ein anderes Genus nach dem Grafen Alexis Razoumofsky — der einen grossen botanischen Garten bei Moskau besass — benannt sei, aber die zweierlei Razumovia, die damit nur gemeint sind, gelten nicht, kämen auch als anderes Wort nicht in Concurrenz, hätten auch nicht die Priorität.

R. vaginata OK. (W.) Californien: Yosemite 2200 m auf Pinus; hierzu *Arc. cryptopodium* Engelm.

Die anderen Arten sind von *Arceutholohium* übertragen: Razoumofskya americana (Nutt.), campylopoda (Englm.), cupressodes [DC.](Gris.), Douglasii (Englm.), gracilis [DC.](Gris.), minuta (Englm.), occidentalis (Englm.), pusilla (Peck), robusta (Englm.), verticilliflora (Englm.) OK.

Viscum orientale W. var. spathulata O.Ktze. Folia late spathulata (1:2—3) apice rotundata in petiolum sensim attenuata 3—5 cm longa. Java: Bromo.

149. Santalaceae.

Buckleya = Nestronia.

Exocarpus = Xylophyllus.

Fusanus = Mida.

[] **Heydia** Dennst. (1818) Schl. z. hort. Mal. 30 ex typo *Idou Moulli* Rheede IV t. 18 = *Scleropyron* Arn. 1838 (in Hk.f. fl. brit. Ind. V. 234 „1858") Hooker f. l. c. citirt auch Rheede IV t. 18 zu *Scleropyrum Wallichianum* Arn. = Heydia horrida* Dennst. Die andere Art ist Heydia Maingayi OK. = *Scleropyron Maingayi* Hk.f.

Linosyris Moehring (1736) hort. priv. 60 „Rivini"; Haller fl. jen. 1745 p. 2 = *Thesium* L. 1737. Möhring's *Linosyris Rivini* Rup., die auch von Haller in fl. jen. 76 beibehalten ward, ist = *Alchymilla linariae folio calyce florum albo* T. = *Thesium Linophyllon* L. = Linosyris Linophyllon OK. Ausser Ruppius fl. jen. haben auch Knaut, Meth. pl. p. 32, Buxbaum, Rehfeldt, Ludwig (1737) def. pl. 125 u. A. den Namen Linosyris Riv. für diese Gattung angewendet, den auch Linné mit Thesium schon 1738 im hort. Cliff. identificirte. Sowohl 1718 in der ersten Ausgabe von Ruppius fl. jen. p. 85 als 1726 p. 76 motivirt Ruppius die von ihm zuerst vorgenommene Unterscheidung

der Gattung, für die Linné einen ganz neuen Namen schuf; letzteres geschah aber erst 1737, sodass nun doch Linosyris zur Geltung kommt. Ich nehme Linosyris Linophyllum für *Thesium Linophyllum* L. 1753 p. p. im Sinne von *Th. pratense* J.Koch „Ehrh. herb. exs. Nr. 12 (anno? Das erste herb. Ehrh. datirt von 1732!) = *Th. pyrenaicum* Pourr. 1788. — Folgende Arten sind anders zu benennen:

Th. erectiramosum DC. Nov. 1857 = *Th. quinqueflorum* Sond. Juni 1857 = Linosyris quinqueflora OK.

Th. leptocaule Sond. 1857 = *Rhinostegia brevifolia* Turcz. 1843 (ex BHgp. = *Th. Dregeanum* DC. 1857) = L. brevifolia OK.

Th. euphorbiodes L. Mant. 214 incl. *Th. amplexicaule* L. l. c. 213 = L. amplexicaulis OK.

Th. crassifolium Sond. non R.Br. = *Th. sedifolium* DC. = L. sedifolia OK.

Die anderen Arten sind von *Thesium* unter Berücksichtigung späterer Correcturen und Nachträge der Autoren in Anschluss an DC. prod. übertragen: Linosyris acutissima (DC.), alatavica (Kar.&Kir.), alpina (L.), amblystachya (DC.), angulosa (DC.), aphylla (Mart.), aurea (Jaub.&Spach), australis (R.Br.), basniniana (Turcz.), Bergeri (Zucc.), Boissierana (DC.), brachyphylla (Boiss.), brasiliensis (DC.), capitata (L.), capitellata (DC.), capituliflora (Sond.), carinata (DC.), chinensis (Turcz.), ? ciliata (R.Br.), commutata (Sond.), compressa (Boiss.&Heldr.), confinis (Sond.), corniculata (Mey.&Drege), corymbuligera (Sond.), ? crassifolia (R.Br.), debilis (R.Br.), decurrens (DC. „Bl."), densiflora (DC.), diffusa (Andr.), divaricata (Mert.&Koch. „Jan"), ebracteata (Hayne), Eckloniana (Sond.), elatior (Sond.), ericifolia (DC.), ? ericodes (R.Br.), euphrasiodes (DC.), exul (DC.), flexuosa (DC.), foliosa (DC.), Frisea (L.), funalis (L.), galiodes (DC.), glomeruliflora (Sond.), gnidiacea (DC.), grisea (Sond.), heterophylla (Boiss.), himalensis (Royle), hispidula (Lam.), humifusa (DC.), humilis (Vahl), impressa (Steud.). intermedia (Schrad.), juncea (Bernh.), juncifolia (DC.), Kerneriana (Simk.), Krebsii (DC.), laxiflora (Trautv.), libanotica (Ehrb.), lineata (L.), lobeliodes (DC.), longifolia (Turcz.), macrantha (Fenzl), macrostachya (DC.), madagascariensis (DC.), maritima (C.A.Mey.), megalismontana (Sond.), Micromeria (DC.), Micropogon (DC.), montana (Ehrh.), multicaulis (Led.), nevadensis (Willk.), nigromontana (Sond.), pallida (DC.), paniculata (L.), Parnassi (DC.), parvifolia (DC.), phyllostachya (Sond.), pinifolia (DC.), procumbens (C.A.Mey.), pubescens (DC.), racemosa (Bernh.), ramosa (Hayne), rariflora (Sond.), refracta (C.A.Mey.), repens (Led.), rostrata (Mert.&Koch), rupestris (Led.), saxatilis (Turcz.), scabra (L.), scandens (E.Mey.), selaginea (DC.), ? spartea (R.Br.), spicata (L.), spinosa (L.), spinulosa (DC.), squarrosa (L.f.), stellerodes (Jaub.&Spach), stricta (Berg), Szowitsii (DC.), tauricola (Boiss.&Haussk.), tenuis (Bernh.), tenuissima (Hk.f.), ? teretifolia (R.Br.), Thunbergiana (DC.), triflora (Thbg.), Turczaninowii (Sond.), virens (E.Mey.), virgata (Lam.), Wightiana (Wall.), Zeyheri (DC.) OK.

Mida A.Cunn. 1838 = *Fusanus* BHgp. 1883 non L. BHgp. schreiben *Fusanus* R.Br. excl. syn. Lin.&Berg., aber *Colpoon* Berg. 1767 = Fusanus L. ex Murray 1774 ist auf eine afrikanische Pflanze basirt; da diese Basis entzogen ist, wird R.Brown mit Unrecht als Autor zu dieser australischen Gattung citirt, die übrigens von Ferd.v.Mueller zu Santalum gezogen wird, während sie

Hieronymus in Engl. & Prantl. Pfl. fam. wieder getrennt hält. Die Arten sind Mida salicifolia A.Cunn. em. incl. *M. eucalyptodes* und *myrtifolia* A.Cunn. = *Santalum Cunninghamii* Hk.f. = *Fusanus Cunninghami* Hieron. l. c. „Bth." in Neuseeland und Mida acuminata (R.Br.), persicaria (F.v.M.), cignorum [Miq.] (Bth.), crassifolia (R.Br.) OK. in Australien.

[] **Nestronia** Raf. 1836 = *Buckleya* Gray 1843 = *Darbya* Gray 1846. BHgp. identificiren die Gattungen mit der Bemerkung: Nestronia pro parte ex char. fl. ♂. Wenn Rafinesque die Gattung nur auf ♂ basirte (gerade so wie A.Gray Darbya), so wäre dies kein Grund zur Verwerfung des Namens; er beschreibt die Pflanze richtig; dagegen ist die Angabe von BHgp. ungenau; denn er beschreibt auch die weibliche Pflanze, die einzelne Früchte bez. Blüthen hat, und zwar weil sie nicht umbellat ist wie die männliche, als besondere Art. Er hatte die Pflanze zugeschickt erhalten, nicht selbst gesammelt und konnte allerdings nicht gut annehmen, dass diese bezüglich der Inflorescenz so verschiedene Geschlechtsformen zu einer Art gehörten. Wenn er den eigenthümlichen Zustand der 4 Fruchtbracteen im halbreifen Zustand nicht beschrieb, so darf nicht vergessen werden, dass er reife Früchte erhalten hatte, an denen diese flügelartigen abfälligen Bracteen fehlen. Es macht seinem Scharfsinn nur Ehre, dass er trotzdem die Pflanze, wenn auch vorsichtig mit ? in dasselbe Genus setzte. A.Gray hat über dieselbe Pflanze viel mehr Irrfahrten zum Besten gegeben. Schliesslich vermuthet Rafinesque, dass *Rhamnus cuneata* Hk., welches der Beschreibung nach kein Rhamnus sein könne (es ist ein Ceonothus), gehöre zu dieser Gattung Nestronia; aber diese Art, welche Rafinesque selbst dubios war, ist zu excludiren.

Die Arten sind: *Nestronia umbellata* Raf. ♂ = *N. undulata* Raf. ♀ = *Buckleya distichophylla* A.Gray = *Darbya umbellata* A.Gray = *Borya distichophylla* Nutt. 1818 = Nestronia distichophylla OK. und damit nächstverwandt N. quadriala OK. (Bth.).

Scleropyron = Heydia.

Thesium = Linosyris.

[] **Xylophyllos** Rumpf (1755) VII 19 t. 12 = *Xylophylla* L. 1771 p. p. = *Exocarpus* Lab. 1798. Linné gab zu *Xylophylla* die Beschreibung einer Browne'schen *Phyllanthus*-Art (*X. latifolia* L.) aus Amerika und den Namen dieser Rumpf'schen Gattung, die zu den Santalaceen gehört. Rumpf hatte bloss eine Art, *X. ceramica*, die Linné citirt und X. longifolia benannte. Die Rumpf'sche Pflanze ist dann noch *Phyllanthus ceramicus* Pers., *Exocarpus ceramica* R.Br., *Exocarpus phyllanthoides* Endl. genannt worden. Doch ist der Speciesname longifolia L. auf das nicht vitiose Genus von Rumpf zu übertragen. Eine ähnliche Art dieser wenig bekannten Pflanze will ich als neu beschreiben.

X. Rolfsiana O.Ktze. Ab affine X. longifolio L. (Rumpf VII t. 12) differt phyllodiis anguste lanceolatis (1 : 8—10) duplo latioribus (1 — 2 cm latis) haud incurvatis. „Philippines 3647, comm. S. Vidal March 1866 n. sp. Rolfe, in Herb. Kew. Es ist nur 1 Frucht dabei, die aber der von Rumpf abgebildeten täuschend ähnlich ist. Infolge der breiteren Phyllodien, deren unverzweigte aber 10—15 cm lang sind, erscheinen die Einkerbungen nicht so tief als bei X. longifolius L. Die anderen Arten sind von *Exocarpus* übertragen: Xyllophyllus aphyllus (R.Br.), Bidwillii (Hk.f.), cupressiformis (Lab.), Gaudichaudii (DC.f.), homalocladus (Moore & F.v.M.), humifusus (R.Br.), latifolius (R.Br.), nanus (Hk.f.), odoratus [Miq.] (Hk.f.), pyllanthodes (Endl.) sparteus (R.Br.), strictus (R.Br.) OK.

150. Balanophoraceae.

Balanophora elongata Bl. Java: Gede. Braunroth, Antheren weiss. Kopfgrosse erdständige Haufen bildend.

Caldasia Mutis (1810) Semanario del nuovo reino de Granada p. 26 fide Schott & Endl. Melet. 11 = *Helosis* Rich. 1822. Ich habe die citirte Publication von Mutis nicht gesehen, aber da nach Eichler auch DC. und Richard in adnot. mscr. *Helosis guianensis* Rich. mit Caldasia cayennensis* und *fungiformis* Mutis identificirt haben, so stelle ich Caldasia wieder her. Andernfalls müsste die später aufgestellte *Caldasia* Lag. wieder aufgenommen werden.

C. cayennensis Mutis (*Cynamorium c.* Sw. 1797 = *Helosis guianensis* Rich. 1822). Panama: Matachin.

Die anderen Arten sind: Caldasia brasiliensis (Schott & Endl.), mexicana (Liebm.) OK.

Corynaea = Itoasia.

Helosis = Caldasia.

Itoasia OK. = *Corynaea* Hk.f. 1856 non Coryneum *Nees 1816. Die Endungen —eum und —aea bedingen keine Wortverschiedenheit, sodass wegen der giltigen Pilzgattung Coryneum die Balanophoracee neu zu benennen ist. Unter den Japanern giebt es eine hervorragende Botanikerfamilie, die sich an Intelligenz und wissenschaftlicher Leistung mit europäischen berühmten Botanikerfamilien messen kann. Ich meine die Ito's, denen ich diese Gattung widme; über Keisuke Ito ist ein Bericht nebst Bild in Britten's Journal of Botany 1887, 227/9 von seinem Enkel Tokutaro Ito zu finden. Den letzteren selbst hatte ich in England die Freude, kennen zu lernen; er hat sich durch monographische Bearbeitung der japanischen Berberideen etc. im Journal Linnean Society als seines Grossvaters würdig gezeigt und beherrscht die englische Sprache bei seinen wissenschaftlichen Vorträgen, deren einen ich in der Linnean Society beiwohnte, wie ein geborener Engländer. Die Arten sind von *Corynaea* in DC. prod. XVII übertragen: Itoasia crassa (Hk.f.), sphaerica (Hk.f.), Prucei (Eichl.), Purdiaei (Hk.f.) OK.

151. Euphorbiaceae.

Aalius Rumpf (1743) III 207; Lam. 1783 = *Sauropus* Bl. 1825. Rumpf hat 2 Arten, von denen die erste, *Aalius parvifolia* Rumpf von Hasskarl mit *Sauropus albicans* Bl. identificirt worden ist; die andere Art ist nicht aufzuklären. Obgleich Rumpf keine Abbildung giebt, ist doch seine Beschreibung, insbesondere der Frucht mit den fleischigen, vergrösserten, unterständigen nebst Frucht weiss-röthlich gefärbten Kelch, den er als patina bezeichnet, so anschaulich, dass bei der aussergewöhnlichen, wohl einzig dastehenden solchen Eigenschaft die Identification mit *Sauropus* als richtig gelten muss. Die Gattung ist durch den dicken, fleischigen, später sich vergrössernden Kelch ausgezeichnet, was Hk.f. in fl. brit. Ind. nicht angiebt. Die Eintheilung der verwandten Genera nach trockenen und beerenartigen Früchten wird von Hk.f. l. c. IV part. XIII p. 240 und XIV 240—241 unglücklich und widersprechend angewendet. *Sauropus* stellte er XIII, 240 (non XIV, 240) zu den Gattungen mit Capsule of 3—2-valved cocci; in der veränderten Clavis der Euphorbiaceen XIV 241 dagegen irrig in die andere Gruppe, wobei er *Sauropus* unrichtig characterisirt: Fruit dry or fleshy with 6 indehisent cocci. Müller arg. giebt

dafür an: Fructus irregulariter capsulari rumpens seminibus 6 osseis und Bentham in BHgp.: Capsula in coccos bivalves dissiliens.

Aalius androgyna OK. (*Cluytia androgyna* L. = *S. albicans* Bl.) Cochinchina; Birma. Mueller arg. in DC. prod. verwirft den Linnéischen Speciesnamen als unpassend; das wäre an sich schon nicht gerechtfertigt; aber Linné, der die Pflanze gut beschreibt, hat das Wort androgyna im weiteren Sinne gebraucht, sodass gar keine Veranlassung vorliegt, den Namen für unpassend zu halten: Flores bini quasi e gemma minuta strobiliformi; flores alii masculi calyce monophyllo orbiculato plano obtuso parum quinquefido; alii in eadem planta feminei 5-partiti. Das stimmt wie auch die sonstige Beschreibung, sodass auch hier kaum ein Zweifel über die Art und das Genus herrschen kann; die Beschreibung der Blüthen enthält sogar das für die Unterscheidung von Sauropus benutzte Merkmal der kreisförmig flachen Kelche.

A. compressa OK. (*Sauropus c.* Muell. arg.) Sikkim.

Die anderen Arten sind nach Mueller arg. in DC. prod. XV übertragen, wobei sich Autorcitate in () auf *Sauropus*-Homonyme und solche in [] auf ältere Homonyme anderer Gattungen beziehen. Aalius assimilis (Thw.), brevipes (M. arg.), Ceratogynum (M. arg.), macrantha (Hassk.), quadrangularis [W.] (M. arg.), retroversa (C. Wight), rhamnodes (Bl.), rigida (Thw.), rostrata (Miq.), spectabilis (Miq.), sumatrana (Miq.), trinervia [Wall.] (M. arg.) OK. Ferner Aalius forcipata (Hk.f.), lanceolata (Hk.f.), macrophylla (Hk.f.), oblongifolia (Hk.f.), pubescens (Hk.f.), stipitata (Hk.f.) OK.

Acalypha = Ricinocarpus.

Acidoton Sw. = Durandeeldea.

Acidoton P.Br. (1756) jam. 335 non Sw. = *Securinega* Juss. 1789 incl. *Flueggea* W. 1806. Linné hatte, wie auch Mueller arg. angiebt, Acidoton Browne irrig mit Adelia Browne, einer Oleacee confundirt. Mueller arg. stellt in DC. prod. XV[II] 451 Acidoton P.Br. zu *Securinega Acidothamnus* M. arg. = *Flueggea Acidothamnus* Gris. und schreibt dazu: sed non *Adelia Acidoton* L. Auf Seite 732 und 924 identificirt er *Adelia Acidoton* L. = Acidocroton adelioides Gris.; aber pg. 1042 schreibt er Acidocroton Gris. „excl. syn. L." Das letztere ist unklar und soll sich jedenfalls nur auf das Synonym von P. Browne, welches Linné zu *Adelia Acidoton* giebt, beziehen. Das gab Anlass zu einer missverstandenen Notiz in BHgp zu Acidocroton; die Browne'sche Beschreibung stimmt allerdings nicht mit Acidocroton Gris. Wenn aber Bentham in seiner Abneigung gegen den vermeintlich vorlinnéischen P. Browne die Mangelhaftigkeit der Beschreibung P. Browne's wegen nur weiblicher Pflanze bemängelte, so ist das ungerechtfertigt, umsomehr als die Beschreibung von *Securinega* bei Jussieu, der nur die männliche Pflanze kannte, noch weniger hinreichend ist. Jussieu schrieb: „*Securinega* Comm. Monoica ? Masc.: Calyx 5-partitus. Stamina 5 (6 ex Comm.) filamentis brevibus basi quasi monadelphis, extus corona crocea (glandulis forte) cinctis. Foem.... Arbor procera securi durissima (Bois dur) unde nomen; folia alterna integerrima; flores glomerati axillares. Ordo Euphorbiae." P. Browne stellte die Pflanze in Dioecia und beschrieb sie: Frutescens aculeatum diffusum ramulis gracilibus teretibus foliolis confertis flore unico vel altero associatis. Perianthium nullum. Corolla pentapetala vel monopetala in 5 lacinias ovatas ad basim secta; laciniis binis majoribus. Stamina nulla (in ♀). Germen ovatum. Styli 3 reflexi bifurcati. Stigmata oblonga. — Shrub 4′. The branches are very slender and flexile and the leaves small and delicate and shoot with

the flowers early in April or May. The whole plant has a good deal of the appearance of a young Ebeny.

Acidocroton Gris. ist habituell ähnlich, hat aber Calyx + Petala und 3 ganz andere ungetheilte Griffel. Adelia P.Br., die tentamere Oleacee, hat nur 1 Griffel und geknäuelte zusammengesetzte Inflorescenz; letztere findet sich auch bei der polyandrischen Bernardia P.Br. = *Adelia* L. p. p. Bentham hat offenbar die Browne'schen Diagnosen nicht näher geprüft, als er zu Acidocroton in BHgp. III 291 schrieb, dass Linné Browne's Acidoton wahrscheinlich richtig zu *Adelia* L. gestellt habe, aber *Adelia* L. ist ein confuses Genus und hat nichts mit der älteren Adelia P.Br. zu thun.

Jussieu's *Securinega* hat weder die Priorität noch den Vorzug vollkommenerer Diagnose vor Browne's Acidoton. Es wird also *Securinega Acidothamnus* M. arg. = *Flueggea Acidothamus* Gris. = Acidoton Acidothamnus OK. Dagegen *Adelia Acidoton* L. gehört zu dem ganz anderen Genus Acidocroton, während *Acidoton* Sw. 1788 non P.Br. 1756 einen neuen Namen zu erhalten hat. Ich ziehe mit Mueller arg. und Baillon noch *Flueggea* hierzu.

Acidoton virosus OK. (*Phyllanthus v.* W. 1805 IV^{I} 578 = *Flueggea microcarpa* Bl. 1825) Cambodgia.

Die anderen Arten sind nach Mueller arg. in DC. prod. XV^{II} bez. fl. bras. XI von *Securinega* = () übertragen; Autorcitate in [] beziehen sich auf ältere Synonyme mit anderen Gattungsnamen. Acidoton Baillonianus (M.arg.), buxifolius [Poir.](M.arg.), congestus [(M.arg.)], durissimus (Gm.), ellipticus [Spr.](M.arg.), flexuosus (M.arg.), flueggeodes (M.arg.), griseus (M. arg.), Hilarianus (M. arg.), Leucopyrus [W.](M. arg.), obovatus [W.] (M. arg.), phyllanthodes [Baill.](M. arg.), ramiflorus [Ait.](M. arg.), Schuechianus (M. arg.), trichogynus [Baill.](M. arg.) OK.

Actinostemon = Gussonia.

Adelia = Ricinella.

Adenochlaena = Centrostylis.

Adenogynum Rchb.&Zoll. in Linnaea 1856 = *Chloradenia* Baill. 1858. Baillon hat bloss deshalb den älteren Namen Adenogynum verworfen, weil es schon eine Adenogyne Kl. gäbe, aber dieses Genus *Adenogyne* Klotzsch ist nicht mehr anerkannt.

A. discolor Rchb.&Zoll. Java. BHgp. III 251 geben folia subpeltata an, was ganz falsch ist, ebenso racemi axillares, aber die ♂ bilden kugelige Köpfe. Bentham hat offenbar die Pflanze nicht bei der Beschreibung vor sich gehabt. Das Genus fehlte in Kew an richtiger Stelle; ich fand es aber unter den unbestimmten Mallotus-Arten.

Agyneia = Diplomorphe.

Alchornea javanensis M. arg. (Bl.) Anam. Java. Sikkim.

Aleurites = Camirium.

Andrachne polypetala O.Ktze. n. sp. Frutex minimus prostratus adscendens. Rami juniores petioli pedunculi pubescentes. Folia alternantia ovata apiculata vel acuta subtus pilosa integerrima 1 — 2$^{1}/_{2}$ cm longa brevipetiolata. Flores monoeca axillares pedunculis $^{1}/_{2}$—1 cm longis. Flos ♂: calyx 5-partitus segmentis suborbicularibus obtusis imbricatis; petala 10 parva spathulata; stamina 5 centralia. Flos ♀ duplo major; calyx 5-partitus segmentis acutis imbricatis; petala 10 parva spathulata. Ovarium subglobosum hirsutum triloculare loculis biovulatis. Styli 3 bifidi. Calyx fructiger cum columella placentaria conica

sexangulari persistens. (Fructus ignotus.) Durch die doppelte Anzahl Petala abweichend, sonst A. fruticosa Dcne. (non L.) ähnlich. Turong in Anam.

Antidesma Bunias Spr. (L.) Java: Plabuan.

A. Ghaesambilla Gaertn. Cambodgia.

A. minus Bl. *α* genuinum. Folia latiora (1:±2) basi rotundata subtruncata. Java: Sagaranten.

β Moritzii OK. (M. arg.) Folia longiora (1:3—4) basi ± acuta. Java: Wilis. Penang. Die Nebenblätter steriler Triebe sind breiter, fast blattartig.

Aporosa ficifolia Baill. Cambodgia.

Argythamnia P.Br. (*Argithamnia* Sw. = *Argyrothamia* M. arg. = *Argothamnia* Spr.) em. incl. *Caperonia* St.Hil. Die Gattung *Caperonia* wird von Argythamnia bei Muell. arg. nur durch etwas grösseres Rudiment des Ovar in den ♂ Blüthen unterschieden. BHgp. lassen dieses Merkmal unberücksichtigt und mit Recht, denn dieses Rudiment variirt beiderseits. Nun haben BHgp. III 249 einen Unterschied dahin construirt, dass *Caperonia* zweiwirtelige Stamina habe, Argythamnia nicht; p. 303 halten sie das noch in der Diagnose fest, aber unter den Sectionen 1—3 geben sie richtig verticillate Stamina an. Demnach müsste man Section 1—3 zu *Caperonia* stellen. Aber der Unterschied wäre künstlich, denn die Stamina sind bei Section 4 und 5 auch manchmal an der Spitze der verwachsenen Säule verticillat, wenn auch nur in einem Wirtel. Nun geben BHgp. p. 303 und 304 noch einen Unterschied an: Disci glandulae petalis alternae: Discus obsoletus. Der Unterschied ist aber weder richtig noch durchgreifend. Meine neue Art A. savanillensis hat z. B. keine ausgeprägten Drüsen, aber die Basis der Filamentsäule geht in die Basis der Petala über und daselbst sind innere knorpelige Anschwellungen. Dem geringen Ovarrudiment nach würde A. savanillensis nicht zu *Caperonia* gehören und doch ist bei dieser, wie Mueller arg. l. c. richtiger angiebt: Discus utriusque sexus cum receptaculo confusus. Auch bei § Ditaxis sind die Drüsen oft kaum ausgebildet, wodurch sich diese § non § Aphora unterscheidet. Andererseits giebt Baillon (études Euph. p. 300) für Caperonia palustris drüsige Anschwellungen an und möchte deshalb *Caperonia* mit *Ditaxis* vereinigen, die er lediglich auf die Autorität von St. Hilaire hin trennt. Es bleibt also nichts anderes übrig, als entweder rein künstlich *Ditaxis* incl. *Caperonia* (beide vom Jahr 1824) durch mehrwirtelige Stamina abzutrennen und dann ein Theil der Arten von Argythamnia zu exmittiren, oder *Caperonia* mit Argythamnia zu vereinigen. Dieses letztere ist als nicht künstlich vorzuziehen.

A. candicans Sw. Portorico.

A. castaneaefolia OK. (*Croton c.* L. = *Caperonia c.* St. Hil. = *Ditaxis c.* Baill.) Portorico. Trinidad.

A. fasciculata M. arg. (A.Juss.) St. Thomas.

A. polygama OK. (*Croton p.* Jacq. = *Arg. lancifolia* M. arg. [Schlcht.] = *Ditaxis glabella* Gris.) Trinidad. Der Name polygama ist zwar unpassend, aber deshalb noch nicht zu verwerfen.

A. savanillensis O.Ktze. n. sp. e § Ditaxis. Frutex humilis bipedalis puberulus mox glabrescens. Folia alternantia haud fasciculata obovata (1:1½—2) obtusa basi acuta integerrima 5 cm longa, 3 cm lata membranacea penninervia nervis adscendentibus apicem versus arcuatis. Flores monoeci in racemis brevibus bracteatis axillaribus basi plerumque femineis. Flos ♂: calyx 5-partitus laciniis lanceatis aestivatione haud induplicatis; petala 5 lanceolata integra calycem subsuperantia basi attenuata cum basi monadelpha filamentorum et cum glandulis

innatis parum distinctis cohaerentia; stamina 10 apice in verticillis 2 libera, columna apice processu sterili inconspicua coronata. Flos ♀: calyx maris; petala triplo minora; ovarium triloculare loculis uniovulatis; styli 3 semel bifurcati. Fructus tricoccus substrigosus. Semen exalbuminosum (? sterile sed magnitudine normali) pendulum subglobosum testa membranacea foveolata. Embryo rectus. Columella placentalis acute triquetra apice ampliata sexangulare medio concava. Columbien: Savanilla. Eine eigenthümliche Art, schon durch die grossen breiten, obovaten Blätter auffallend und im Blüthenbau recht characteristisch. Die Samen sind ohne Eiweiss, ziemlich ausgebildet, aber hohl, nur mit dem schmalen Embryo versehen. Sonst haben die Samen dieser Gattung Eiweiss und dürfte hier wohl nur eine Abnormität vorliegen.

Die von *Caperonia* zu Argythamnia noch zu stellenden Arten sind folgende, dabei gelten die Citate in () für *Caperonia*; vergl. Muell. arg. in DC. prod. XV. Argythamnia aculeolata (M. arg.), angustissima (Klotzsch), corchorodes (M. arg.), cordata (St.Hil.), heteropetala (Didrichsen, M. arg.), heteropetalodes (M. arg.), linearifolia (St.Hil.), paludosa (Klotzsch), palustris (St.Hil.; *Croton* L.), senegalensis (M. arg.) OK. und Argyth. Hochstetteri OK. = *Caperonia serrata* Presl = *Croton serratus* Hochst. non Arg. serratus M. arg.

Ferner in der Flora Brasil. XI² 325 von Müller arg. unter *Caperonia* neu aufgestellte Arten: Argythamnia bahiensis, buettneriacea, Langsdorfii, multicostata, Regnellii, stenophylla, Velloziana (F.v.M.) OK. Ausserdem Argyth. Muellerargoviana OK. = *Caperonia Gardneri* M. arg. non Arg. Gardneri M. arg. Schliesslich Argyth. acalyphifolia (*Caperonia ac.* Griseb.), Rutenbergii (*Caperonia Rut.* M. arg.) OK.

Baliospermum montanum M.arg. (W.) Java; Birma; Dekkan.

Bernardia Jacquiniana M.arg. Galipan bei Caracas.

Bischoffia javanica Bl. Hongkong.

Breynia fruticosa M.arg. in DC. prod. XV² p. 237 (*Andrachne fr.* L. = *Melanthesia chinensis* Bl. = *Melanthesopsis fr.* M.arg. l. c. p. 437) Turong in Anam. Mueller hatte seine Ansichten über diese Pflanze zwischen p. 237 und p. 437 gewechselt, was übrigens dem sonst so exacten Buek, index ad DC. prod. entgangen ist; denn er citirt weder Breynia fruticosa M.arg. noch p. 437 für *Andrachne fruticosa* L.

B. racemosa M.arg. (Bl.) Java: Preanger.

B. rhamnodes M.arg. (W.) Cochinchina. Java.

Bridelia parvifolia O.Ktze. n. sp. Frutex 1—2 m altus intricatus glaberrimus. Folia alternantia ovata obtusa retusa, basi acuta 5-parinervia 1—3 cm longa membranacea siccitate nigricantia brevipetiolata. Flores sessiles glomerulati. Flos ♂: calyx 5-partitus valvatus lobis latis acutis vix 2 mm magnus; petala triplo minora cuneata apice denticulata; columna apice staminibus 5 liberis arcuato ascendentibus. Turong in Anam. In Asien die kleinblättrigste Art, durch kahle, stumpfe, nigrescente Blätter ausserdem auffallend.

B. retusa Spr. (L.) Sikkim.

B. stipularis Bl. (L.) Java.

B. tomentosa Bl. Hongkong; Anam; Java; Birma; Bengalen. Der giltige Name tomentosa ist ziemlich unpassend und bezog sich ursprünglich auf eine Varietät mit filzigen Aesten.

[] **Caletia** H. Baill. em. sensu *Micrantheum* (*ea*) Desf. 1818 = non

(—us) Wendl.* 1798 non Pers. non *Micranthes*, —*is* al. Als dasselbe Wort nur mit orthographisch erlaubter Endsilbenveränderung kann *Micrantheum* bez. —*eä* nicht neben *Micranthus*, —*es*, —*is*, bestehen bleiben. Es hat also das Synonym im emendirten Sinne dafür einzutreten. Die 2 Arten sind: Caletia hexandra* M.arg. (Hk.f.) und Caletia ericodes OK. = *Micrantheum e.* Desf.

[] **Camirium** Rumpf (1742) II 180 t. 58, Gaertn. 1791, Reinw. 1825 = *Aleurites* Forst. 1776. Rumpf hatte nur eine Art, auf welche die monotype § Camirium, welche auch BHgp. anerkennen, basirt. Ueber die Identität herrscht kein Zweifel bei den Autoren; es erübrigt also nur den älteren Namen wieder zu bevorzugen. Es ist Camirium moluccanum OK. = *Jatropha moluccana* L. = *Aleurites triloba* Forst. = *A. moluccana* W. = *Camirium cordifolium* Gaertn. = *Camirium oleosum* Reinw. Zur § 2 Dryandra gehört: C. cordatum OK. = *Dryandra c.* Thbg. = *A. cordata* M.arg.; zur § 3 Reutiales: C. trispermum OK. = *A. tr.* Blanco.

† Caperonia = Argythamnia.

[] **Centrostylis** Baill. (1858) études Euph. p. 469 mit 1 Art (& 1 mit ?) em. sensu *Adenochlaena* BHgp. i. e. incl. *Adenochlaena* Baill. l. c. p. 472 mit 1 Art & *Symphyllia* Baill. p. 473 mit 1 Art. Die Gattungen sind monotyp bei Baillon; es hat also der zuerst (p. 469) publicirte Name bei ihrer Vereinigung zu gelten. Die Arten sind: Centrostylis zeylanica* Baill., C. leucocephala (*Adenochlaena l.* Baill.), silhetiana (*Symphyllia silh.* Baill.), mallotiformis (*Symphyllia m.* M. arg. 1865 = *Adenochlaena indica* BHgp. „Bedd." 1880). OK.

Chaetocarpus = Gaedawakka.

Chloradenia = Adenogynum.

Chrozophora = Tournesolia.

[] **Cieca** Ad. (1763) fam. II 355 (non Med. quae Passiflora, non *Cicca* L. nunc Diasperus L.) = *Julocroton* Mart. 1837. Cieca Ad. basirt unter ausdrücklicher Citation auf *Croton argenteum* L. = *Julocroton argentum* F.Diedr. und wird von Durand im Index alphabeticus auch mit *Julocroton* identificirt. Die Arten sind nach Mueller arg. in DC. prod. XV^2 übertragen, wobei Autorcitate für Homonyme von *Croton* in [] für *Julocroton* in ( ) gesetzt sind: Cieca argentea [L.](F.Diedr.), doratophylla [Baill.](M. arg.), fuscescens (Baill.), geraënsis (Baill.), hondensis [*Centrandra h.* Karst.](M. arg.), humilis (F.Diedr. em.), lanceolata (M. arg. „Kl."), microcalyx (M. arg.), montevidensis (M. arg. „Kl."), nervosa (Baill.), peruviana (M. arg.), pycnophylla [Salzm.](Schl.), triquetra [Lam.](Baill. em.), verbascifolia (M. arg. „Kl.") OK.

In Fl. brasil XIII sind hinzugekommen: C. Riedeliana (M. arg.), Gardneri (M. arg.), solanacea (M. arg. „Kl."), Ackermanniana (M. arg.) OK. Für Centralamerika hält Hemsley C. conspurcatus [Schl.](Kl.) von C. triquetra getrennt. BHgp. ziehen *Croton decalobus* M. arg. zu *Julocroton*; diese Art wird also zu Cieca decaloba OK.

Claoxylon Juss. 1824 = *Erythrochilus* Reinw. 1823 nomen nudum, cum diagn. 1825. Der Name *Erythrochilus* ist allerdings ein Jahr früher publicirt, aber ohne alle Diagnose oder Abbildung oder Citat eines Synonyms, sodass der von Jussieu 1824 gegebene Name gilt. Hk.f. in fl. brit. India vereinigt hiermit gut *Micrococca* Bth.; die Gattung ist dann von Mercurialis durch abwechselnde Blätter fast nur verschieden.

C. indicum Hassk. (Reinw.) *α* **macrophyllum** M.arg. (Hassk.) foliis basi obtusis vel subcordatis; var. glabrescens O.Ktze. f. glabrescens. Java: Bromo.

β **genuinum** M. arg. foliis utrinque acutis; var. **pubescens** M. arg. Java: Bromo, Tjihaur.

γ **spathulatum** M.arg. var. molle O.Ktze. Foliis adultis subtus subtomentosis. Java: Nyalindung.

Ich unterscheide also abweichend von Mueller arg. bei allen 3 Subspecies, die ich lediglich auf die Blattform beschränke, dreierlei Behaarungsvarietäten. Ich konnte in Kew nicht ermitteln, ob der Name Croton pigmentarius Norh. älter ist und von Miquel hierzu richtig citirt wird, dann müsste die Pfl. Cl. pigmentarium heissen; die Namen von Norhona sind aber wohl nur n. n.

C. longifolium M. arg. (Bl.) Java: Gede.

C. Mercurialis Thw. (L.) Dekkan.

Cleistanthes = Kaluhaburunghos.

Cometia = Henribaillonia.

Croton = Oxydectes.

Dalechampsia tiliaefolia Lam. em. var. peruviana OK. (Lam.) Folia plurima triloba lobis latis. Trinidad. Die anderen 2 Varietäten sind: var. ficifolia OK. (Lam.) Folia profunde triloba lobis angustis und var. heterophylla O.Ktze. Folia plurima integra.

Diasperus L. syst. I (1735) c. syn. *Niruri* Martyn = *Phyllanthus* L. 1737 mit gleichem Synonym, em. sensu Mueller arg. incl. *Glochidion* Forst. 1776 = *Agyneia* L. 1771 non al.

Linné hatte willkürlich und übrigens auch ungeschickt den Namen Diasperus durch einen anderen ersetzt und das Synonym *Niruri* später der Art *Phyllanthus Niruri* beigelegt. Diasperus kann auf die ausfallenden, bez. sich selbst um die Pflanze am Boden ausstreuenden Samen bei *Niruri* und vielen verwandten Arten bezogen werden; für *Phyllanthus* ist die von Wittstein gegebene und wortgemässe Erklärung, dass die Blüthen auf den Blättern sich befinden, absolut falsch; denn die Blüthen sind ausnahmslos axillär oder stengelständig. Dieser von Commelin übernommene Name bezog sich auf die Pflanze, die Linné später Xylophylla latifolia nannte und welche gar keine Blätter besitzt, dafür verbreiterte grüne Stengelglieder hat. Xylophylla gehört z. Th. zu den Santalaceen, z. Th. zu dieser Gattung als § mit kaum 2% der Artenzahl.

Mueller arg. hat die Gattung wiederholt und am gründlichsten bearbeitet. Schliesslich theilt er die Gattung in 44 Sectionen, worin manche frühere Gattung inbegriffen ist, namentlich auch *Glochidion*, welches Hk.f. in fl. brit. Ind. wieder, aber ohne genügende und zuverlässige Merkmale aufleben lässt, abweichend auch von Bentham in BHgp., welcher *Glochidion* zu *Phyllanthus* zog. Letzteres scheint bei der grossen Variabilität und Sectionsmannigfaltigkeit der einzig richtige Weg zu sein. Zudem gab Hk.f. l. c. zwei nicht congruirende Schlüssel zu den Euphorbiaceen, die bezüglich der mit *Phyllanthus* verwandten Gattungen fast unbrauchbar sind (vergl. auch p. 590 Aalius = *Sauropus*). Die Autoren welche *Glochidion* annehmen, müssten dafür übrigens *Agyneia* L. anwenden; die Umänderung der vielen Arten dieser Gruppe bliebe dann auch nicht erspart. Die Uebergänge von trockenen, rein kapselartigen Früchten zu saftigen Früchten sind bei Diasperus so mannigfaltig, dass ein Unterschied danach unmöglich erscheint. Beeren im eigentlichen und strengsten Sinne des Wortes, also saftige Früchte, die nicht aufspringen, finden sich bei *Phyllanthus* überhaupt nicht; dagegen sind capsulae bacciformes bei dieser Gattung, also nun Diasperus, eine häufige Erscheinung und sogar „capsulae drupaceae“ kommen vor, wo also die Früchte schliesslich doch noch aufspringen, aber die Kapsel-

wände ausser dem fleischigen Exoderm ± dick steinartig sind; ich selbst sammelte die Art mit grössten drupaartigen Kapseln: D. pomiferus OK. Die Erscheinung der Capsulae bacciformes und drupaceae wird von manchen Botanikern vernachlässigt, die zwischen Capsula und Bacca keine Zwischenformen kennen oder gelten lassen.

Bei der Uebertragung der Artennamen von *Phyllanthus* zu Diasperus sind vorerst folgende zu ändern:

Ph. Wightianus M. arg. (1863) Nr. 408 DC. prod. XV[II] (non Nr. 168) = *Reidia floribunda* Wight 1852 = Diasperus floribundus OK.

Ph. Wightianus M. arg. l. c. Nr. 168 non Nr. 408 = *Chorisanda pinnata* Wight 1852 (nomen inaptum „quasi pinnata") = D. pinnatus OK.

Ph. floribundus M. arg. 1863 non Diasperus floribundus OK. = D. Muellerianus OK.

Ph. nobilis M. arg. = *Margaritaria nobilis* L.f. p. p. (sed planta ♂ Linnaeana est Combretacea, ergo nomen delendum) = *Cicca antillana* Juss. = D. antillanus OK.

Ph. diversifolius Miq. 1860 = *Bradleia Wightiana* Wall. Cat. Nr. 7862 (1847) (non *Phyllanthus Wightianus* Wall. 7919 qui *Ph. reticulatus* Poir.) = D. Wightianus OK.

Ph. pachyphyllus M. arg. 1866 = *Ph. coriaceus* Wall. (1847) Cat. Nr. 7946 [non *Glochidion coriaceum* Thw. 1864] = D. coriaceus OK.

Ph. coriaceus M. arg. 1865 = *Glochidion c.* Thw. 1864 non *Ph. coriaceus* Wall. 1847 = D. permixtus OK.

Ph. Wallichianus M. arg. 1865 = *Glochidion Wallich.* M. arg. 1862 = *Bridelia heterantha* Wall. Cat. 7873 (1847) = D. heteranthus OK.

Ph. penangensis M. arg. 1865 = *Bradleia coronata* Wall. Nr. 7857 (1847) = D. coronatus OK.

Ph. leptogynus M. arg. 1865 = *Glochidion Gardneri* Thw. 1864 = D. Gardneri OK.

Ph. longipes M. arg. = *Peltandra l.* Wight t. 1891 = *Croton pedunculatum* Wall. 7767 (1847) = D. pedunculatus OK.

Ph. microcarpus M. arg. 1866 = *Cicca m.* Bth. 1861 = *Ph. dalbergioides* Wall. (1847) Nr. 7934 = *Ph. myrtifolius* Wall. 7940 = [D. dalbergiodes OK.]

Ph. Deplanchei M. arg. 1863 = *Kirganelia Vieillardii* Baill. (1862) Rec. d'obs. II p. 231 = D. Vieillardii OK.

Ph. Viellardii Baill. l. c. p. 239 (non D. Vieillardii OK.) = D. neocaledonicus OK.

Ph. juniperinoides M. arg. 1863 = *Ph. spinulosus* Wall. Cat. 7897 = [D. spinulosus OK.]

Ph. simplex Retz. 1789 = *Ph. virgatus* Forst. 1786 = D. virgatus OK.

Ph. oxyphyllus Miq. 1862 = *Ph. frondosus* Wall. (1747) Cat. 7932 = *Glochidion fr.* Baill. 1858 = D. frondosus OK.

Ph. anomalus M. arg. 1863 = *Bridelia Berryana* Wall. (1847) Cat. 7876 p. p. und 7960 = [D. Berryanus OK.]

Ph. Hamiltonianus M. arg. = *Ph. tetrandrus* Ham. (nomen inaptum „quasi tetrandrus") = D. tetrandrus OK.

Ph. superbus M. arg. = *Bradleia Finlaysoniana* Wall. Cat. 7860 = D. Finlaysonianus OK.

Ph. Findlaysoniana Wall. Cat. 7907 non *Bradleia Finsl.* Wall. 7880 = D. peperomiodes OK.

Ph. puberus M. arg. = *Agyneia pubera* L. = *Ag. impubes* L. zuerststehend = D. impubes OK.

Die Species n. s. n. in DC. prod. XV (2) 434 ergeben vielleicht noch einige Namenänderungen; doch sind mir die Publicationen von Norhona's Arten unbekannt und die Zippel'schen Arten sind n. n. Die in [] eingeschlossenen Arten sind von Hk.f. in fl. brit. Ind. eingezogen worden; dies gilt auch für das folgende Verzeichniss. Die folgenden Speciesnamen gelten in Mueller's Monographie (DC. prod. XV²) für *Phyllanthus* = () und sind unverändert zu Diasperus übertragen. Andere Generanamen, soweit nöthig, sind extra erwähnt; für *Glochidion* ist die Abkürzung Gl. angewendet.

Die mit „em." versehenen Namen laufen bei Mueller unter dessen eigenem Namenscitat, ein Verfahren, das ich näher bei *Croton* = Oxydectes besprechen werde. Mueller setzt ausserdem meist seinen Namen hinter solche Wallich'sche Arten, die in Wallich's Catalog seiner an die Hauptherbarien vertheilten Pflanzen enthalten sind; Mueller betrachtet diese Wallich'schen Namen nur als nomina nuda, wobei er aber weder mit den englischen hervorragenden Botanikern noch mit den später (1867) vereinbarten internationalen Nomenclaturregeln übereinstimmt. Aus den oben vorgenommenen Namenswiederherstellungen ergiebt sich auch, dass er, in seiner Anschauung allerdings consequent, diese Wallichschen Namen öfters veränderte; im Allgemeinen hat er aber die Nomenclatur sehr sorgfältig behandelt. Mueller verwarf ferner öfters nomina inapta, ein Verfahren, das wegen der bösen Consequenzen und wegen der unsicheren Definition des Begriffes nomen inaptum schon von den meisten Botanikern aufgegeben ward; streng genommen hätte er dann auch den Namen *Phyllanthus* verwerfen müssen. Es sind also noch zu übertragen:

Diasperus abnormis (Baill.), acidissimus (M. arg. = *Cicca a.* Blanco), acuminatus (Vahl), acutifolius (Poir.), acutissimus (Miq.), acutus (Wall.), Adami (M. arg.), adenodiscus (M. arg.), adenophyllus (M. arg.), adiantodes (Kl.), aeneus (Baill.), affinis (M. arg.), albiflorus (M. arg.), albus (M. arg. = *Kirganelia a.* Blanco), amentuliger (M. arg.), anabaptizatus (M. arg.), Andersonii (M. arg.), angolensis (M. arg.), angustifolius (Sw. em.), angustissimus (M. arg.), anisolobus (M. arg.), arborescens (M. arg.; *Gl. a.* Bl.), arboreus (M. arg.; *Gl. a.* Wight), arenicolus (Casar.), Arnottianus (M. arg.), arvensis (M. arg.), asper (M. arg.), assamicus (M. arg.), Augustinii (Baill.), australis (Hk.f.), avicularis (M. arg.), axillaris (M. arg.; *Omphalea a.* Sw.), baeobotryodes (M. arg.), bahiensis (M. arg.), Baillonianus (M. arg.), baladensis (Baill.), Beckleri (M. arg.), benguelensis (M. arg.), Benthamianus (M. arg.), Bernieranus (M. arg.), Berteroanus (M. arg.), bicolor (M. arg.), Billardieri (M. arg.), birmanicus (Wall.), Blanchetianus (M. arg.), Blancoanus (M. arg.), Bojerianus (M. arg., non Baill.; *Kirganelia Boj.* Baill.), borneensis (M. arg.), botryanthus (M. arg.), Bourgeoisii (Baill.), brachylobus (M. arg.), brasiliensis (M. arg.; *Conami br.* Aubl.), bupleurodes (Baill.), Burchellii (M. arg.), buxifolius (M. arg.; *Scepasma b.* Bl.), cacuminum (M. arg.), caledonicus (M. arg.), calycinus (Lab. em.), canaranus (M. arg.), capillaris (Schumach. em.), carnosulus (M. arg.), carolinensis (Walt.), Carpentariae (M. arg.), casticum (Willem. em.), cataractarum (M. arg.), caudatus (M. arg.), cauliflorus (M. arg.; *Omphalea c.* Sw.), celastrodes (M. arg.), Chamaecerasus (Baill.), chlorophaeus (Baill.), choretrodes (M. arg.), chrysanthus (Baill.), ciccodes (M. arg.), cinerascens (M. arg.; *Gl. c.* Miq.), cinereus (M. arg.), cladanthus (M. arg.), cladotrichus (M. arg.), Claussenii (M. arg.), coccineus (M. arg.; *Agyneia c.*

Buchan.), cochinchinensis (M. arg.; *Tricarium c.* Lour.), columnaris (M. arg.), coluteodes (M. arg.), compressicaulis (M. arg.; *Gl. c.* S.Kurz), compressus (HBK.), concolor (M. arg.), consanguineus (M. arg.), conterminus (M. arg.), cordatus (M. arg.; *Gl. c.* Seem.), cornutus (Baill.), crassifolius (M. arg.), crotalariodes (Zipp.), cryptophilus (M. arg.; *Menarda c.* Juss.), Cumingii (M. arg.), cuspidatus (M. arg.), cyanospermus (M. arg. = *Croton c.* Gaertn.), cyclanthera (Baill. em.), cygnorum (Endl. em.), cyrtophyllodes (M. arg.), cyrtophyllus (M. arg.; *Gl. c.* Miq.), cyrtostylus (M. arg.; *Gl. c.* Miq.), Daltonii (M. arg.), dasyanthus (M. arg.; *Gl. d.* S.Kurz), decipiens (M. arg.; *Kirganelia d.* Baill.), depressus (Dillw.), dictyospermus (M. arg.), diffusus (Kl. em.), discodeus (M. arg.; *Cicca d.* Baill.), discolor (Spr.), distichus (M. arg.; *Cicca d.* L.), ditassodes (M. arg.), dumetosus (Poir.), elegans (Wall.), ellipticus (Desf.), Emblica (L.), [emblicodes (M. arg.)], Epiphyllanthus (L. em.), ericodes (Torrey), eriocarpus (M. arg.; *Gl. e.* Champ.), erythrinus (M. arg.), erythroxylodes (M. arg.), fagifolius (M. arg.), Faguetii (Baill.), fallax (M. arg.), fasciculatus (M. arg.; *Cathetus f.* Lour.), fastigiatus (M. arg.), Ferdinaudi (M. arg.), fimbriatus (M. arg.; *Reidia f.* Wight), flagelliformis (M. arg.), flavidus (M. arg.; *Gl. f.* Kurz), flexuosus (M. arg.; *Cicca fl.* S.&Z.), flueggeaeformis (M. arg.), fluitans (M. arg.), Francavilleanus (M. arg.), Fuernrohrii (F.v.M. em.), fulvirameus (M. arg.; *Gl. f.* Miq.), fuscoluridus (M. arg.), fuscus (M. arg.), Galeottianus (Baill.), Gasstroemii (M. arg.), Gaudichaudii (M. arg.), genistodes (Sond.), glabrescens (M. arg.; *Reidia g.* Miq.), gladiatus (M. arg.), glaucescens (HBK.), glaucifolius (Wall.), glaucinus (M. arg.), [glaucogynus (M. arg.)], glaucophyllus (M. arg.), glaucus (M. arg.; *Bradleia g.* Lab.), glomerulatus (M. arg.; *Agyneia g.* Miq.), Goudotianus (M. arg.; *Menardus G.* Baill.), gracilentus (M. arg.), gracilipes (M. arg.; *Reidia g.* Miq.), gracilis (Baill.; *Ceramanthus g.* Hassk.), grandifolius (L.em.), grandisepalus (M.arg.), graveolens (HBK.), Grayanus (M. arg.), Griffithii (M. arg.), Grisebachianus (M. arg.), Gueinzii (M. arg.), Gunnii (Hk.f. em.), guyanensis (M. arg. non al.; *Meborea g.* Aubl.), Hamrur (Forsk.), Hasskarlianus (M. arg.), Helferi (M. arg.), heliotropus (Gris. em.), heterodoxus (M. arg.), heterophyllus (M. arg.), Heyneanus (M. arg.; *Gynoon Heyn.* W.&A.), hirsutus (M. arg.; *Bradleia h.* Roxb.), hirtellus (M. arg.; *Synostemon h.* F.v.M.), Hohenackeri (M. arg.), hongkongensis (M. arg.), [Hookeri (M. arg.)], hypoleucus (M. arg.; *Anisonema h.* Miq.), hyssopifolius (HBK.), jacobinensis (M. arg.), Jardinii (M. arg.), [javanicus (M. arg.; *Hedycarpus j.* Miq.)], incurvus (Thbg.), indicus (M. arg.; *Prosorus i.* Dalz.), insignis (M. arg.), insulanus (M. arg.), junceus (M. arg.), [Jussieuanus (M. arg.; *Gynoon J.* Wight)], kanalensis (Baill.), kanalophilus (M. arg.), khasicus (M. arg.), Kipareh (M. arg.), Kirkianus (M. arg.), Klotzschianus (M. arg.), Kollmanianus (M. arg.), Korthalsii (M. arg.), Kurzianus (M. arg.), lacteus (M. arg.), lacunarius (F.v.M.), laevigatus (M. arg.; *Bradleia l.* Wall.), Lambertianus (M. arg.), lamprophyllus (M. arg.), lanceolarius (M. arg.; *Bradleia l.* Roxb.), lanceolatus (Poir.), lasiogynus (M. arg.), lathyrodes (HBK. em.), latifolius (Sw.), Lawii (Grah.), laxiflorus (Bth.), leptocladus (Bth.; *Epistylium l.* Hance), leptophyllus (M. arg.), Leschenaultii (M. arg.), leucogynus (M. arg.; *Gl. l.* Miq.), Liebmannianus (M. arg.), linearis (Sw. em.), litoralis (M. arg.; *Gl. l.* Bl.), Llanosii (M. arg.), loandensis (M. arg.), longifolius (Lam.), loranthodes (Baill.), lucidus (M. arg.; *Gl. l.* Bl.), lutescens (M. arg.; *Gl. l.* Bl.), Macraei (M. arg.),

macrocalyx (M. arg.), macrocarpus (M. arg.; *Gl. m.* Bl.), macrochorion (Baill.), macrophyllus (M.arg.; *Bradleia m.* Labill.), madagascariensis (M. arg.), maderaspatensis (L. em.), malabaricus (M. arg.), mammillosus (M. arg.), Mannianus (M. arg.), Manono (M. arg.; *Gl. M.* Baill.), marianus (M. arg.), Melleri (M. arg.), Meyerianus (M. arg.), micrandrus (M. arg.), micrantheodes (Baill.), micranthus (A. Rich.), microcladus (M. arg.), Microdendron (M. arg.), microphyllinus (M. arg.), microphyllus (HBK. em.), mimosodes (Sw.), minutiflorus (F.v.M.), Miquelianus (M. arg.), mirabilis (M. arg.), Mocinianus (Baill.), mollis (M. arg.; *Gl. m.* Bl.), moluccanus (M. arg.; *Gl. m.* Bl.), montanus (Sw.), montevidensis (M. arg.), Moonii (M. arg.; *Gl. M.* Thw.), multicaulis (M. arg.), multiflorus (Poir.), multilocularis (M. arg.; *Agyneia m.* W.), myrianthus (M. arg.), Myrsinites (HBK.), myrtaceus (Sond.), myrtifolius (Wight), myrtillodes (Gris.), nanogynus (M. arg.), neilgerrhensis (M. arg.; *Gl. n.* Wight), nemoralis (M. arg.; *Gl. n.* Thw.), nemorum (M. arg.), neogranatensis (M. arg.), Neohollandiae (M. arg.), neopeltandrus (Gris.), [nepalensis (M. arg.)], nephradenius (M. arg.), neurocarpus (M. arg.), nigrescens (M. arg.; *Kirganelia m.* Blanco), Niruri (L. em.), niruriodes (M. arg.), nitidulus (M. arg.), nitidus (M. arg.; *Bradleia n.* Roxb.), [*Novae Hollandiae* vide *Neokollandiae*], nummulariaefolius (Poir.), nummulariodes (M. arg.), nutans (Sw. em.), [obliquus (M. arg.; *Gl. o.* Dcne.)], obovatus (M. arg.; *Gl. o.* S.&Z.), obscurus (W.), obtusatus (M. arg.; *Xylophylla o.* Billb.), odontadenius (M. arg.), oligotrichus (M. arg.), oppositifolius (M. arg.), orbicularis (HBK. em.), orbiculatus (Rich. em.), oreophilus (M. arg.), ornatus (M. arg.; *Gl. o.* Kurz), ovalifolius (Forsk.), ovatus (Poir.), oxycarpus (M. arg.), pacificus (M. arg.), [pallidifolius (M. arg.)], pallidus (Gris.), Pancherianus (Baill.), parvifolius (Don), Pavonianus (Baill.), Peltandra (M. arg.), pendulus (Roxb.), pentandrus (Schumach. em.), perpusillus (Baill.), [Perottetianus (M. arg.)], persimilis (M. arg.), Pervilleanus (M. arg.; *Kirganelia Perv.* Baill.), petiolaris (Roxb.), philippinensis (M. arg.; *Gl. ph.* Bth.), phillyreaefolia (Poir. em.), physocarpus (M. arg.), pilosus (M. arg.; *Nymphanthus p.* Lour.), pinifolius (Baill.), piscatorum (HBK.), platycalyx (M. arg.), podocarpus (M. arg.), Poeppigianus (M. arg.), polycarpus (M. arg.), polygonodes (Spr.), polyphyllus (W.), [praetervisus (M. arg.)], prostratus (M. arg.), pruinosus (Rich.), Pseudocicca (Gris.), Pseudoniruri (M. arg.), pulcher (Wall. 7908), pumilus (M. arg.; *Kirganelia p.* Blanco), purpureus (M. arg.), pycnocarpus (M. arg.), pycnophyllus (M. arg.), quercinus (M. arg.), racemiger (M. arg.), ramiflorus (M. arg.; *Gl. r.* Forst.), ramillosus (M. arg.), ramosissimus (M. arg.; *Synostemon r.* F.v.M.), Reinwardtii (M. arg.), reticulatus (Poir. em.), rhabdocarpus (M. arg.), Rheedii (Wight), rhombodalis (M. arg.; *Cicca rh.* Baill.), rhytidospermus (M. arg.), Riedelianus (M. arg.), rigens (M. arg.; *Synostemon r.* F.v.M.), rigidulus (M. arg.), Roeperianus (Wall. em.), rotundatus (Poir.), rotundifolius (W. em.), Roxburghii (M. arg.), rubellus (M. arg.), ruber (Spr. *Nymphanthus r.* Lour.), rufidulus (M. arg.), rufoglaucus (M. arg.), rupestris (HBK. em.), ruscifolius (M. arg.), salicifolius (Baill. em.), salviaefolius (HBK.), samarensis (M. arg.), sandwicensis (M. arg.), scaber (Kl. em.), scandens (M. arg. *Cicca sc.* Gris.), Schomburgkianus (M. arg.), Seemannianus (M. arg.), Sellowianus (M. arg.), semicordatus (M. arg.),

senensis (M. arg.), sericeus (M. arg.; *Glochidionopsis s.* Bl.), [sikkimensis (M. arg.)], silheticus (M. arg.), similis (M. arg.), simplicicaulis (M. arg.), singalensis (M. arg.; *Reidia s.* Miq.), societatis (M. arg.), spathulifolius (Gris.), speciosus Jacq. (1788 coll. II 360; M. arg. citirt nur ic. rar. t. 616, welche erst 1792/3 erschien; = *Genesiphylla asplenifolia* L'Hér. 1788 = *Xylophylla arbuscula* Sw. 1788; von diesen 3 im Jahre 1788 publicirten Namen zieht Swartz in fl. ind. occ. II 1800 seinen Speciesnamen zu Gunsten des Jacquin'schen zurück), sphaerogynus (M. arg.), sponiaefolius (M. arg.), Spruceanus (M. arg.), squamifolius (Spr.), stellatus (Retz.), stenocladus (M. arg.), stenopterus (M. arg.), [Stocksii (M. arg.)], stylosus (Griff.), subcarnosus (Wright), subcrenulatus (F.v.M.), subemarginatus (M. arg.), suberosus (Wall.), sublanatus (Schumach.), subobscurus (M. arg.), subscandens (M. arg.; *Gl. s.* Zoll.), sundaicus (M. arg.), symphoricarpodes (HBK.), symplocodes (M. arg.), taitensis (M. arg.; *Gl. t.* Baill.), tenellus (Roxb. em.), tenuicaulis (M. arg.), Teysmannii (M. arg.), Thomsonii (M. arg.), Thwaitesianus (M. arg.), thymodes (M. arg.), tomentosus (M. arg.), torrentium (M. arg.), trachyspermus (F.v.M.), tremulus (Gris.), triandrus (M. arg.; *Kirganelia t.* Blanco), trichogynus (M. arg.), umbratus (M. arg.), urceolatus (Baill.), Urinaria (L.), vacciniifolius (M. arg.), varians (M. arg.; *Gl. v.* Miq.), velutinus (M. arg.), venulosus (M. arg.), verrucosus (Thbg.), Vespertilio (Baill.), villosus (Poir.), virens (M. arg.; *Cicca v.* Wright & Griseb.), virgulatus (M. arg.), vitiensis (M. arg.), wagapensis (M. arg.), Welwitschianus (M. arg.), Wilkesianus (M. arg.), williamiodes (Gris.), Wrightii (Gris.), zeylanicus (M. arg.; *Bradleia z.* Gaertn.), Zippellianus (M. arg.), Zollingeri (M. arg.; *Gl. Z.* Miq.), zygophyllodes (M. arg.) OK.

Hierzu kommen neue Arten nach Hooker fil. in fl. brit. Ind. V und Mueller arg. in fl. bras. XI: Diasperus albizziodes (Hk.f.), almadensis (M. arg.), andamanicus (*Gl. a.* S.Kurz), brevipes (Hk.f.), brunneus (*Gl. b.* Hk.f.), calocarpus (*Gl. c.* S.Kurz), Clarkei (Hk.f.), corcovadensis (M. arg.), Curtisii (*Gl. C.* Hk.f.), dasystylus (*Gl. d.* S.Kurz), debilis (Hk.f. ex *Ph. tenellus* Wall. 7892 g.[1]), desmocarpus (*Gl. d.* Hk.f.), desmogyne (*Gl. d.* Hk.f.), Gamblei (*Gl.* Hk.f.), Glazioui (M. arg.), gomphocarpus (Hk.f.), goniocarpus (*Gl. g.* Hk.f.), heteradenius (M. arg.), hogkalensis (Trim. „Thw."), janeirensis (M. arg.), insularis (*Gl. i.* Hk.f.), Johnstonei (*Gl. J.* Hk.f.), Kuenstleri (Hk.f.), lagoēnsis (M. arg.), leiostylus (*Gl. l.* S.Kurz), leptocaulos (M. arg.), Lindbergii (M. arg.), macropus (Hk.f.), macrostigma (*Gl. m.* Hk.f.), Martii (M. arg.), microbotrys (*Gl. m.* Hk.f.), minutulus (M. arg.), mishmiensis (*Gl. m.* Hk.f.), Missionis (Hk.f.), nanus (Hk.f.), nubigenus (*Gl. n.* Hk.f.), oblatus (*Gl. o.* Hk.f.), octomerus (M. arg.), pectfnatus (Hk.f.), perakensis (*Gl. p.* Hk.f.), Pohlianus (M. arg.), pomiferus (Hk.f. = *Cicca macrocarpa* S.Kurz non Diasperus m. OK.), Pseudoconami (M. arg.), Ralphii (*Gl. R.* Hk.f.), Regnellianus (M. arg.), rosellus (M. arg.), rosmarinifolius (M. arg.), scabrifolius (Hk.f.), sclerophyllus (*Gl. s.* Hk.f.), scoparius (M. arg.), villicaulis (*Gl. v.* Hk.f.) OK.

Ich sammelte:

Diasperus acuminatus OK. (Vahl) Venezuela.

D. anamiticus O.Ktze. (*Glochidion a.* O.Ktze. olim). Frutex 1½—3 mm altus totum pilis divaricatis articulatis 1—2 mm longis ochraceo hirsutus. Folia

---

[1]) Unter 7892 fand Hk.f. 6 verschiedene Arten: *Ph. tenellus* cultivirt aus Madagascar, *Ph. Missionis, longiflorus, debilis, rotundifolius* und *Sauropus quadrangularis.*

alternantia ovata ± acuta basi acuta vel rotundata integerrima supra glabriuscula subtus dense pubescentia 2—3 cm longa brevipetiolata. Monoecus: flores ♂ pedunculati pedunculis vix 1 cm longis axillaribus subsolitariis; sepala 5—6 oblonga sublanceolata patentia; petala 0; stamina 5 antheris linearibus, in columella oblonga connata parte anantherifera brevissima. Flores ♀ sessiles pauci axillares; sepala 5—7; petala 0; stamina 0; ovarium patenter hirsutum; styli 3 erecti basi in columella connati apice angustiores liberi integri convergentes. Columella stylaris ovario subaequilonga. Fructus ignotus. Turong in Anam. Aehnelt Diasperus eriocarpus und mollis, aber ersterer hat 5 Griffel etc., letzterer basal gestutzte, schwach herzförmige Blätter und der Griffelsäulenbau ist ein anderer.

D. buxifolius OK. (Bl.) Java: Kuripan.

D. Emblica OK. (L.) α normalis. Folia latiora (1:4—6) apice ± rotundata. Java: Wilis, Bromo.

var. angustifolius O.Ktze. Folia angusta (1:8—10) apice ± acuta. Bengalen: Sahibgunge.

D. Finlaysonianus OK. (Wall.; *Glochidion superbum* Baill.) Singapur.

D. hirsutus OK. (Roxb.) Penang.

D. jabbalpurensis O.Ktze. n. sp. Ab sp. affini D. virgatus OK. = *Ph. simplex* Retz. differt floribus ♂ numerosissime (10—20) fasciculatis fructibus dense tuberculatis. Jabbalpur, Dekkan. D. virgatus hat stets einzelne ♂ Bth. (wie dies auch bei den ♀ beider Arten der Fall ist) und glatte Früchte. Die ganze Pflanze wird gern röthlich, D. virgatus nicht.

D. pomiferus OK. (Hk.f.) var. latifolius O.Ktze. Folia latiora (1:4—5) Dekkan: Jabbalpur. Die von S.Kurz beschriebene Form hat schmal lineare Blätter = var. Kurzianus O.Ktze. Die Pflanze ändert also wie das nächstverwandte D. Emblica, mit der sie die grünen saftigen Früchte bez. drupaartigen Kapseln etc. gemein hat; nur sind die Früchte mehr als doppelt so gross. S.Kurz giebt noch ein unterscheidendes Merkmal in den Griffeln an: 1 bez. 2 Mal gegabelt, was ich nicht prüfen konnte.

D. Kipareh OK. (M.arg.; *Gloch. glaucum* Bl. non D. glaucus OK.) Java.

D. maderaspatensis OK. (L.) f. acutifolius O.Ktze. Folia lanceolata. Turong. Batavia. f. obtusifolius O.Ktze. Folia oblonga apice rotundata apiculata vel obtusiuscula basi acuta. Calcutta. In diese 2 Formen kann man die var. genuinus M.arg. theilen, während f. obcordatus OK. (sp. Roxb.) folia obcordata apice emarginata vel truncata hat und öfters grossblättrig wird.

D. multilocularis OK. (W.) Terrai.

D. Niruri OK. (L.) Trinidad. Venezuela. Costarica. Anam.

D. parvifolius OK. (Don) Dekkan.

D. portoricensis O.Ktze. n. sp. ex affinitate D. acuminati. Frutex glaberrimus ramis obtusangulis ramulis acutangulis. Folia alterna obovata (1:1½—2) obtusa vel acutiuscula basi in petiolum brevem attenuata 2—3 cm longa membranacea integerrima siccitate subnigricantia. Flos ♂ ignotus. Flores ♀ ad 2—4 axillares pedunculis 2—6 mm longis; sepala 5 ovata biseriata imbricata. Discus subcupularis irregulariter 5-partitus. Petala 0. Ovarium 3-loculare loculis biovulatis. Styli 3 ligulati bifidi arcuati brunnei demum ad fructum plane depressi. Fructus depressus globosus subtrisulcus tricoccus seminibus 6 vel abortu 3 nitidis osseis rufo rubellis laevibus. Portorico: Cayey — Guayama. Obwohl die Arten nach den ♂ Blüthen gruppirt werden, die hier noch fehlen, zögere ich doch nicht, diese Art als neu zu beschreiben, nicht bloss, weil ich keine gleiche in Kew vorfand, sondern auch, weil es in Amerika nur sehr wenige Arten mit fünftheiligem Kelch, die obovate Blätter haben, giebt und weil die

der Frucht flach aufliegenden Griffel recht eigenthümlich sind, ähnlich wie sie in der Flor. bras. XI[II] t. 7 für Ph. acuminatus abgebildet sind, welche Art aber spitze Blätter, lange Blüthenstiele und körnig punktirte Samen hat.

D. Ralphii OK. (Hk.f.) Westghats.
D. reticulatus OK. (Poir.) Java.
D. sericeus OK. (Bl.) Singapur.
D. virgatus OK. (Forst.) Java: Demak. Bengalen.
D. Urinaria OK. (L.) Singapur. Bengalen. Sikkim.
D. Wightianus OK. (*Glochidion rubrum* Bl.) Java.
D. zeylanicus OK. (Gaertn.; *Glochidion z.* A.Juss.) Java.

Diplomorpha Griff. (1854) Not. IV. 479 = *Agyneia* auct. (Vent. err.) non L. M.arg. schreibt in DC. prod. XV² 238: *Agyneia* L. idem est omnio ac *Glochidion* auct. et nunc cum vasto genere *Phyllantho* jungi debet, quam ob rem genus praesens sub nomine Ventenatiano servari potest. Aber *Agyneia impubes* Vent. ist ein Versehen; Ventenat hat gar keine neue Gattung aufgestellt, sondern nur eine neue Pflanze unter dem falschen Namen *Agyneia impubes* L. beschrieben und abgebildet. Die Ersten, die den Namen Agyneia unterschieden für eine neue Gattung anwandten, waren Baillon und Muell. arg., deren Datum ist aber jünger als von Diplomorpha Griff.; Ad. Jussieu 1824 citirt zwar Agyneia „Vent.“, hat aber 4 Arten anstatt 1 und erwähnt den Ausschluss der Linnéischen Arten nicht.

D. bacciformis OK. (*Phyllanthus b.* L. = *Agyneia b.* Ad. Juss. = *A. impubes* Vent. non L. = *Diplomorpha herbacea* Griff.) Java. Im Alter sind die Früchte nicht mehr beerenartig; der Speciesname ist also nicht recht passend.

Durandeeldea OK. = *Acidoton* Sw. 1788 non *P.Br. 1756. Die Gattung ist infolge Wiederherstellung von Acidoton P.Br. namenfrei geworden. Ich widme sie den Herstellern des Index zu BHgp., den ich zwar vielfach tadeln musste, von welchen Ausstellungen aber ein Theil auf laxe Gepflogenheiten anderer Autoren zurückfällt. Es ist ein gutes Stück Arbeit und auch manche Verbesserung in diesen Index seitens Th. Durand und seiner Gemahlin hineingelegt worden, wodurch mir selbst mindestens ein Jahr Arbeit erspart worden ist. Ich habe also alle Ursache, Herrn und Frau Durand dankbar zu sein und widme um so lieber die Gattung Beiden, als ich leider auch *Eeldea*, nach Frau Durand geb. van Eelde benannt, zu den Synonymen zu stellen hatte. Die einzige Art ist Durandeeldea urens OK. = *Acidoton urens* Sw.

Euphorbia antiquorum L. Cultivirt als Zaun auf Java. Stengel 3—5kantig auf derselben Pflanze, manchmal mit einigen Blättern. Der Unterschied mit E. neriifolia ist in den Griffeln zu suchen; die anderen Merkmale variiren.

E. aphylla Brouss. Gran Canaria.
E. arabica Hochst. & Steud. Aden.
E. Atoto Forst. Anam: Turong.
E. atropurpureus Brouss. Tenerifa: Santiago.
E. balsamifera Ait. Während dieser für die afrikanische Zone der Canaren so characteristische Strauch mit seinen knorrigen aufsteigenden dichtstehenden zahlreichen Aesten und den einzeln stehenden Blüthen meist nur 1/2—1 1/2 m hoch wird, sah ich auch zwischen Arico und Guimar, dort wo der Saumpfad an's Meer kommt und 2—3 Baranken zu einer Mündung sich vereinigen, Sträucher von 3—4 m Höhe mit geringer Verzweigung unterhalb, also wie E. mellifera fast baumartig = f. subarborescens O.Ktze. Kommt man aus diesen von Basaltsäulen strotzenden Baranken (Baranco del Hediondo wahr-

scheinlich der Karte von Webb & Berthelot) heraus und auf die dürrste Region Tenerifa's, auf die dort verbreitete weisse Bimsteinbreccie, so begegnet man dem anderen, ebenso seltenen Extrem dieses Wolfsmilchstrauches, das ich f. prostrata nennen will, mit Zweigen, die sich dem Boden bis 1 m lang anschmiegen, wobei nur die Inflorescenzen bis 1/2 Fuss hoch sich erheben. In dem dichten steifen Aestgewirr der gewöhnlichen Form pflegen allerhand zarte und kletternde Pflanzen Schutz zu finden und an Stellen, wo der Wind regelmässig stark weht, gedeiht in solchem Schutze nur die brüchige Senecio Kleinia, die sonst bloss an windruhigen Orten vorkommt.

E. buxifolia Lam. St. Thomas.

E. canariensis L. Tenerifa und übrige Canaren.

E. corollata L. U. St.

E. cristata Roxb. Dekkan.

E. cuneata Vahl. Aden.

E. dendrodes L. var. Broussonetii OK. Tenerifa zwischen Santiago und Adexe häufig.

var. Piscatoria OK. Die häufigste Form auf den Canaren.

f. purpurascens O.Ktze. & f. pumila O.Ktze. Insel Porto Santo bei Madeira. Christ l. c. hat anscheinend auf Grund der Boissier'schen Monographie, welche in DC. prod. XV erschien, für die strauchigen doldigen Wolfsmilcharten jener atlantischen Inseln eine Clavis geliefert, die aber nicht zutreffend ist. Zunächst ist E. Bourgeauana, die Boissier mit atropurpurea vergleicht, nach Nr. 1511 von Bourgeau's Exsiccaten nicht rothblüthig, sondern wie die anderen Formen oder Microspecies des E. dendrodes L. gelblichgrün, andererseits fand ich eine var. purpurascens bei E. dendrodes. Da nun E. atropurpurea auch selten mit gelblichen Blüthen variirt und die Breite der Blätter keinen Anhalt zur Artengruppirung giebt, so müssen andere Unterscheidungsmerkmale gesucht werden. Die Blüthendrüsen dieser Art sind auf Madeira sowohl als auf den Canaren von mondförmig kaum gehörnt bis gehörnt variabel; die Samen sind glatt bis schwach gerunzelt; die Strahlenzahl der Dolden ist variabel ganz unabhängig von anderen Eigenschaften. Ich habe diesen Formen dort ziemliche Aufmerksamkeit geschenkt und finde nur folgende Unterschiede für E. atropurpurea und dendrodes constant.

E. atropurpurea Brouss. Bracteae (folia floralia Boissier) cyathii 2 basi connati persistentes obcordatae vel apice retusae vel truncatae. Bracteae umbellarum plures 3—5 angustae lanceolatae vel ovatae, ergo cum bracteis cyathii heteromorphae. Gynopodium haud exsertum fructu brevius. Die Pflanze bildet sich gern dichotom aus, indem von den 3—5 Zweigknospen, die sich unter der terminalen Fruchtdolde bilden, meist alle bis auf 2 abortiren.

E. dendroides L. Bracteae cyathii 2 liberae demum deciduae obtusae vel acutae rarius truncatae. Bracteae umbellarum 2—3 cum bracteis cyathii conformes. Gynophorum exsertum fructu longius. Variat:

Caules dichotomi rarius ramis 3—4 umbellato ramosi; umbellae pauciradiatae bracteis amplis latis.

Folia anguste lanceolata (1:6—10) acuta vel obtusa α normalis.

Folia anguste lanceolata obtusa vel retusa (Gray) β Bourgeauana OK.

Caules ramis 3—7 umbellato-ramosi rarius dichotomi; umbellae pluri-(4—12-) radiatae bracteis angustis vel latis.

Folia lineari lanceolata. Bracteae lanceolatae (W.) γ Broussonetii OK.

Folia anguste lanceolata acuta vel obtusa. Bracteae ovatae acutae (WB.) δ piscatoria OK.

Diese Form findet sich auch in Nordafrika, Creta und Sardinien; vergl. z. B. Elisée Reverchon, plantes de Crète 157 und plantes de Sardaigne 78 de 1882. Hierzu *E. obtusifolia* Poir. mit ± depauperaten Inflorescenzen, die aber auch bei den anderen Varietäten vorkommen.

Folia anguste lanceolata obtusa vel retusa. Bracteae suborbicularia

(WB.) ε Regis-Jubae OK.

Zu letzterem gehört auch *E. Tuckeyana* Steud. von den Capverden, die entgegen Boissier's Angabe auch mit retusen Blättern vorkommt; vielleicht auch die mir unbekannte, auf sehr ungenügendem Material aufgestellte *E. Berthelotii* Bolle, über die, wie ich nachträglich hinzuzufügen habe, Christ in Engler's Jahrbüchern 1890 p. 11 Auskunft giebt und welche zwischen *E. Regis-Jubae* und *E. Tuckeyana* steht, wie Christ selbst betont, und dickere kürzere Stengel hat, auf denen sich die Blätter mehr terminal gruppiren; diese Form nähert sich meiner extremer ausgebildeten var. pumila. Ueber den Laubfall der Blätter im Herbst bez. in der heisseren dürren Zone müssen noch weitere Erfahrungen gesammelt werden, ob dies Merkmal etwa diagnostischen Werth hat. *E. Berthelotii* soll den Laubfall mit den mittelländischen Formen von E. dendrodes gemein haben.

Ceterum variat: Frutex 1—3 m altus inflorescentia flavido-viridis et

f. purpurascens O.Ktze. Inflorescentia sordide rubra.

f. pumila O.Ktze. Frutex vix 1/3 m altus ramis crassissimis foliis apice confertis.

E. dentata Mchx. Pennsylvanien.

E. exigua L. Tenerifa.

E. helioscopia L. U. St.: Erie. Insel Porto Santo bei Madeira.

E. heterophylla L. var. **cyathophora** Griff. St. Thomas.

var. elliptica OK. (sp. Lam. 1786 = *E. prunifolia* Jacq. 1798 = *geniculata* Ort. 1800 = var. *prunifolia* Gris.) Trinidad.

var. linifolia OK. (sp. Vahl = var. *graminifolia* Engelm.) St. Thomas. Barbadoes.

E. hypericifolia L. St. Thomas. Portorico. Trinidad. Colon. U.St.: St. Louis.

E. linearis Retz. var. heterophylla O.Ktze. Folia lineari lanceolata et oblonga in eadem stirpe. St. Thomas.

E. maculata L. Trinidad. Pennsylvanien. Java. Dekkan.

E. marginata Pursch. Nebraska.

E. mellifera Ait. Madeira, Nordküstenthäler.

E. montana Englm. U. St.: Colorado.

E. neriifolium L. Dekkan.

E. Palarias L. Gran Canaria.

E. Peplus L. α normalis. Gomera.

var. intermedia O.Ktze. Forma minor foliis superioribus acutis seminibus paucifoveolatis i. e. uno latere 2—3 (non 3—5) foveolis munitis. Lanzerote: Risco de Famara. Ausserdem die gewöhnliche Form mit 3—5 Grübchen auf den inneren Samenflächen in Gomera gefunden. Das andere Extrem ist var. peplodes OK. (sp. Gaudin = var. *minor* W.) foliis omnibus obtusis seminibus paucifoveolatis.

E. petalodea Englm. U. St: Colorado.

E. petiolaris Sims. St. Thomas.

E. pilulifera L. St. Thomas. Trinidad. Colon. Hongkong. Anam. Java.

E. platyphyllus L. U. St.: Erie.

E. prostrata L. Venezuela. Colon. Palma (Canaren).

E. pubescens Vahl. Gran Canaria: Telde.
E. pulcherrima W. Canaren, subspontan hier und da, aber nicht häufig.
E. Rothiana Spr. Java: Bromo. Vorderindien: Westghats.
E. sanguinea Hochst. & Steud. Macao.
E. systyla Edgw. Aden.
E. Terracina L. Gran Canaria: Telde.
E. Siriculli L. Java: Ambrawa.

Excoecaria Agallocha L. Java.

† Flueggea = Acidoton.

[] **Gaedawakka** L. (1747) fl. zeyl. 203 c. syn. *Plantamus zeylanica pilulis* etc. Burm. 1737 = *Chaetocarpus* Thw. incl. *Mettenia* Gris. Da die Blüthen fehlten, konnte L. nur Blattzweige und Früchte beschreiben und diese sind zutreffend mit *Chaetocarpus castanocarpus* Thw. nach Hermann'schen Originalexemplaren von Trimen identificirt worden; cfr. Jour. Linn. Soc. 1888 p. 154. Die Art ist also Gaedawakka castanocarpa OK. zu nennen. Die anderen Arten sind: Gaedawakka pubescens (Hk.f.), coriacea (Thw.), Blanchettii (M. arg. = *Ch. Myrsinites* Baill.), Pohlii (M. arg.), globosa [Sw.] (*Mettenia g.* Gris.) OK. und Schomburgkiana O.Ktze. Letztere, allerdings nur den Nummern nach angedeutet, wird von BHgp. zu *Chaetocarpus* gestellt; sie halten, wenn auch nur fraglich, *Manettia* davon getrennt. Aber G. Schomburgkiana hat dieselben pyramidalen Fruchthöcker wie *Mettenia globosa* Gris. und unterscheidet sich von ihr wesentlich nur durch 2—3 mal grössere Blätter, die zugespitzt, nicht stumpflich sind; die 2 brasilianischen Arten haben gewölbte mammose Fruchthöcker. Die amerikanischen Arten unterscheiden sich durch diese dicken Erhebungen der Kapseln, während die asiatischen nur borstenartige besitzen. Man muss also entweder die amerikanischen alle zu *Mettenia* oder alle incl. *Mettenia globosa* zu *Chaetocarpus* = Gaedawakka stellen.

Gelonium = Suregada.

[] **Gussonia** Spr. (1821). Neue Entd. II 119 p. p. = *Actinostemon* Kl. (1841) in Erichs. Arch. p. 184 incl. *Dactylostemon* Kl. l. c. p. 181. Gussonia Spr. hatte 2 Arten, die eine verbleibt dem Genus Gussonia concolor* Spr. = *Actinostemon concolor* M.arg. Die andere Art hat Mueller arg. zu Sebastiana gestellt. *Actinostemon* wäre auch wegen der 3 Seiten vorher publicirten *Dactylostemon* hinfällig. Die anderen Arten sind von *Actinostemon* übertragen: Gussonia echinata (M.arg.), imbricata (M.arg.), multiflora (M.arg.), lanceolata (Saldanha), macrocarpa (M.arg.), trachycarpa (M.arg.) OK. Die anderen sind von *Dactylostemon* übertragen: Gussonia angustifolia (M.arg.), australis (M.arg.), brasiliensis [Spr.] (M.arg.), bundiana (Didr.), cuneata (M.arg.), desertorum (M.arg.), estrellensis (M.arg.), Gardneri (M.arg.), grandifolia (M.arg.), lagoēnsis (M.arg.), lasiocarpa (M.arg.), Leptopus (M.arg.), mandiocana (M.arg.), oligandra (M.arg.), sparsifolia (M.arg.), verticillata (Kl.) OK.

[] **Henribaillonia** = *Cometia* Henri Baillon „Thouars" 1858 non Cometes L. 1767. Da die Wörter Cometia und Cometes nicht als verschieden gelten können — vergl. meinen Commentar zu Regel 64 — und nur orthographische Varianten eines Wortes sind, so muss ich *Cometia* neu benennen; also mit demselben Rechte, mit dem H.Baillon z. B. für *Adenogynum* Rchb. & Zoll. wegen der als geltend vorausgesetzten *Adenogyne* Klotzsch einen anderen Namen gab. Ich kann nach keinem würdigeren Forscher als dem Begründer

dieser Gattung dieselbe zu benennen. Die 2 Arten sind: **Henribaillonia Thouarsii** OK. = *C. Thouarsii* H.Baill. und **H. lucida** OK. = *C. lucida* H.Baill.

Homonoia riparia Lour. Cochinchina, den Mekongfluss stellenweise wie Weidengebüsch umgebend.

Hura crepitans L. La Guayra.

[] **Hyaenanche** Lamb. (Hyaenachne in BHgp. und Durand) = *Toxicodendrum* Thbg. non L.* 1735. Die einzige Art ist H. globosa* M.arg. = *Jatropha globosa* Gaertn. 1791 = *Tox. capense* Thbg. 1796). Die andere von BHgp. angedeutete Art ist *T. acutifolium* Bth., gehört aber zu Xylosma monospora Harv.

Hymenocardia punctata Wall. β obcordata O.Ktze. Fructus obcordata vel apice truncata. Cambodgia. α Wallichii O.Ktze. hat mehr querelliptische Früchte.

Jatropha Curcas L. Trinidad, Java, cult.

J. gossypiifolia L. α **staphysagriaefolia** M.arg. Portorico: Caguas etc.

v. **elegans** M.arg. Java: Demak auf brakischem Boden, nicht cultivirt. Diese bisher nur aus Amerika und Afrika bekannte Art dürfte auch in Java einheimisch sein.

J. urens L. α **genuinus** M.arg. Venezuela: Porto Cabello.

β **Marcgravii** M.arg. (Pohl). Panama: Matachin.

Julocroton = Cieca.

[] **Kaluhaburunghos** L. (1747) fl. zeyl. 202 = *Cleistanthes* Hk.f. Die Beschreibung dieser Herrmann'schen Pflanze seitens Linné stimmt mit *Cleistanthes acuminatus* M. arg., aber sie lässt keinen Genuscharacter erkennen. Linné hatte die kleinen Blüthen und auch Früchte zur Untersuchung gehabt, aber deren innere Structur nicht beschrieben. Da indess Trimen (cfr. Journ. Linn. soc. 1888 p. 154) nach dem Originalexemplar die Pflanze identificirt hat, so wird doch der Linnéische Name trotz seiner Länge, die gerade noch zulässig ist, genommen werden müssen. Die Arten sind zunächst nach Mueller in DC. prod. XV übertragen, wobei ich Autorcitate für *Cleistanthes*-Homonyme in () und für ältere Homonyme anderer Gattungen in [] setze: Kaluhaburunghos acuminatus [Thw.] (M. arg.), angolensis (M. arg.), Boivinianus [Baill.] (M. arg.), chartaceus [Wall.] (M. arg.), Cunninghamii (M. arg.), diversifolius [Hk. & A.] (M. arg.), ferrugineus [Thw.] (M. arg.), lanceolatus [S.Kurz] (M. arg.), malabaricus (M. arg.), monoecus [Lour.] (M. arg.), oblongifolius [Roxb.] (M. arg.), pallidus [Thw.] (M. arg.), patulus [Roxb.] (M. arg.), polystachyus (Hk.f.), robustus [Thw.] (M. arg.), stipitatus [Baill.] (M. arg.), stipularis [Hk. & A.] (M. arg.), sumatranus [Miq.] (M. arg.) OK.

Hierzu kommen: Kaluhaburunghos apodus (Bth.), Blancoi (Vidal), Dallachyanus (Baill.), decurrens (Hk.f.), ellipticus (Hk.f.), gracilis (Hk.f.), Helferi (Hk.f.), heterophyllus (Hk.f.), hirsutulus (Hk.f.), laevis (Hk.f.), lancifolius (Hk.f.), macrophyllus (Hk.f.), Maingayi (Hk.f.), malaccensis (Hk.f.), membranaceus (Hk.f.), myrianthus (S.Kurz), nitidus (Hk.f.), parvifolius (Hk.f.), pedicellatus (Hk.f.), podocarpus (Hk.f.), semiopacus (F.v.M.), stenophyllus (S.Kurz), stipulatus (Hk.f.) OK. und *Nanopetalum myrianthus* Hassk. = *Cleistanthes* BHgp. (non Kal. myrianthus OK.) = Kal. Nanopetalum OK.

Macaranga = Tanarius.

Mallotus Lour. Fl. coch. p. 635. Baillon in Adansonia VI setzt *Echinus*

Lour., weil auf S. 633 publicirt, voran. Das würde zu billigen sein, wenn *Echinus* nicht ein zweifelhaftes Genus wäre, wie auch BHgp. ausführen. Müller arg. hatte in DC. prod. *Echinus trisulcus* Lour. mit *Mallotus cochinchinensis* Lour. 1790 = M. paniculatus M. arg. (Lam. 1786) identificirt, wobei er irrig *M. chinensis* schrieb; denn Lour. hat nur einen *M. cochinchinensis* publicirt und *M.* (Rottlera) *chinensis* herb. Kew ist eine andere Art = Mallotus Apelta M. arg. Bentham in BHgp. haben nun zwar Mueller's Schreibfehler: *chinensis* statt *cochinchinensis* nicht bemerkt; aber man kann *Echinus trisulcus* schon aus dem Grunde weder mit M. paniculatus noch mit M. Apelta vergleichen, weil Loureiro die Inflorescenz von Echinus mit pedunculis „polyfloris" unter Citation von Ulassium? Rumpf 4 (liber 4 = vol III) t. 23 angiebt; dagegen Mallotus racemis . . . in spicas desinentibus beschreibt. Nun hat *Ulassium* Rumpf Doldentrauben und lange Fruchtstiele, was bei Mallotus beides nicht vorkommt, während M. paniculatus äusserst kurzgestielte Blüthen in ährenförmigen Trauben hat, die sich zu Rispen combiniren und M. Apelta kolbenförmig gedrängten Trauben hat. Die Inflorescenzen sind aber gerade hier, wie bei vielen Euphorbiaceengattungen von grösster Wichtigkeit, sodass *Echinus* gewiss nicht hierher zu stellen ist und wie auch *Ulassium* ein genus dubium bleiben dürfte. Mallotus mit ± 70 Arten bleibt also unverändert.

M. albus M. arg. (Roxb.) Java.

M. anamiticus O.Ktze. n. sp. Frutex glaberrimus. Folia glauca parte inferiore (± 1 cm supra basim) peltata integerrima e basi orbiculari acuminata (1 : 1¹/₄—2) 6—12 cm longa longepetiolata. Racemi ♀ und ♂ debiles laxi floribus apetalis brevissime pedicellatis. Flos ♂: calyx sepalis 3 valvatis in alabastro clausus; stamina 20—30 filamentis subulatis connectivo incrassato antherarum loculis subglobosis parallelis rima longitudine dehiscentibus. Flos ♀: ovarium glaberrimum triloculare; styli 3 longi basi ¹/₃—¹/₂ connati. Fructus inermis sulcato tricoccus. Turong in Anam. Unter den glattfrüchtigen Arten die erste mit ausgeprägt peltaten Blättern.

M. barbatus M. arg. (Wall.) Turong, Anam.

M. leucadermis Hk.f. ? Cambodgia.

M. paniculatus M. arg. (Lam.) Java, verbreitet. Singapur.

M. philippinensis M. arg. (Lam.) Bengalen.

M. vitifolius O.Ktze. n. sp. Arbor vel frutex cortice adulto glabrescente albido cum foliis supra glabrescentibus exceptis ochraceo stellato tomentoso. Folia alternantia lata (1 : ± 1) basi late cordata profunde 3—5-loba lobo medio panduriforme rarius trilobo remote denticulata palmatinervia —15 cm longa petiolis longioribus. Spicae simplices strictae erectae axillares subterminales infra floribus ♀ supra ♂. Flos ♂: calyx 5-partitus lobis ovatis acutis valvatis tarde (post evolutionem antherarum) apertus; petala 0; discus 0; stamina ∞ (± 50) filamentis glabris antheris subglobosis bilocularibus thecis parallelis. Flos ♀: calyx minor ut in ♂; discus tenuis disciformis; ovarium triloculare loculis uniovulatis ovulis pendulis; styli 3 alte connati apice breviter dichotomi serrulati. Fructus inermis immaturus dense tomentosus tomento caduco, intus violaceo tinctus. Cambodgia (von M. Godefroy-Leboeuf ebendort gesammelt). Unter den ostindischen Arten mit stachellosen Früchten die erste mit tiefgelappten palmatinerven Blättern. Der dicke Filz löst sich fetzenweise ab, persistirt aber auf der Blattunterseite.

Mercurialis annua L. var. aquatica O.Ktze. Maxima — 60 cm alta. Foliis maximis — 8 cm longis subserratis. Tenerifa: Guimar mit der normalen gemeinen Form, deren Blätter 3—5 mal kleiner und gekerbt sind.

Diese im Uebrigen normal stark verzweigte einjährige Form sah ich auch von Orotava; sie wuchs an einem Wassergraben.

† Mettenia = Gaedawakka.

Micrantheum = Caletia.

† Micrococca = Claoxylon.

Omalanthus Juss. 1824 = *Carumbium* Reinw. 1825 cum diagn. (1823 nomen nudum); *Duania* Norh. 1790 n. n. Der Reinwardt'sche Name, welchen Mueller arg. bevorzugt, muss wie *Erythrochilus* bei Claoxylon (cfr. S. 595) und aus denselben Gründen zurückgestellt werden.

O. populneus OK. (*Stillingia p.* Geisel. 1807 = *Carumbium p.* Mueller arg.) Java: Tjemas, Njalindung. Canaren: Insel Palma um Santa Cruz öfters eingebürgert, aber kaum angepflanzt, offenbar eingeschleppt; neu für dort.

Omphalandria P.Br. 1756 = *Omphalea* L. 1759. Linné kürzte bloss den Namen. Von den 8 Arten, die Mueller arg. in DC. prod. XV^{II} 1135/7 aufführt, ist bei der Uebertragung zu ändern: *Omphalea biglandulosa* M. arg. = *Hekatea oppositifolia & alternifolia* W. 1805 = *Hecatea biglandulosa* Thou. 1813 = Omphalandria oppositifolia OK.; die anderen Arten sind: Omphalandria brasiliensis (M. arg.), commutata (M. arg.), diandra (L.), frondosa (Juss.), hypoleuca (Gris.), triandra (L.), trichotoma (M. arg.) OK. Infolge Beseitigung von *Omphalea* L. braucht die homonyme Pilzgattung mit nahezu 150 Arten nicht anders benannt zu werden.

Omphalea = Omphalandria.

Oxydectes L. (1735) syst. I 21. Classe 4. Ord. c. syn. *Ricinoides* Tourn. = *Croton* L. Anfang 1737 g. pl. 288 c. syn. *Ricinoides* Tourn. Tournefort bildet t. 423 diese Gattung nach irgend einer amerikanischen Art, deren er 9 aufführte, ab; ausserdem hat er noch eine europäische Art, die er aber nicht abbildet = *Croton tinctorium* L. nunc Tournesolia tinctoria OK. Linné in seinem meist gebilligten Bestreben, die Wörter auf oides auszumerzen, änderte den von Tournefort angewendeten Namen *Ricinoides*, leider aber zweimal, 1735 und 1737; das zweitemal übertrug er den altgriechischen Namen der Ricinuspflanze *Croton* auf diese Gattung und verschwieg Oxydectes. Von diesen 2 Aenderungen des Tournefort'schen Gattungsnamens kann nur die von 1735 gelten und müssen daher alle *Croton*-Arten zu Oxydectes gesetzt werden.

Bei der Uebertragung der Arten-Namen folge ich der Monographie von J. Mueller arg. in DC. prod. XV^{II}; es sind vorerst folgende Namen zu ändern:

Croton brasiliensis M. arg. 1865 = *C. polyandrus* Spr. 1821 = *Roettlera bras.* Spr. 1826 = Oxydectes polyandra OK.

C. brachybothrys M. arg. 1866 = *C. brevispicatus* Baill. 1860 = O. brevispicata OK

Der Name war als etwas unpassend geändert, was unzulässig ist.

C. sphaerogynus Baill. 1864 = *Cleodora Sellowiana* Kl. 1741 (non *Cr. Sellowiana* † M. arg.) = O. Sellowiana OK.

C. rhodostachyus M. arg. 1865 = *C. denticulatus* Wall. (1847) cat. 7731 non Bl. † = O. denticulata OK.

C. Lundianus M. arg. 1866 = *Podostachys Lundiana* Diedrichs, mus. hafn. 1857 p. 15 = *Pod. subfloccosa* Diedr. l. c. p. 13 = *Podostachys incana* etc. Kl. 1841 [alle 4 Arten, die Klotzsch zu seiner *Podostachys* aufführt, vereinigt M. arg. in dieser Art; alle 4 Artennamen sind aber schon präoccupirt] = O. subfloccosa OK.

C. pianhiensis M. arg. 1865 = *C. agrarius* var. *inversus* Baill. 1864 = O. inversa OK.
C. versicolor M. arg. 1866 = *C. campestris* var. *atratus* Baill. 1864 = O. atrata OK.

Bei *C. grandivelum* und *horridulus* M. arg. 1866 = *C. campestris* var. *grandivelum* und *horridulus* Baill. 1864, erstere Art = *C. pycnocarpus* M. arg. 1865, ähnlich bei *C. buxifolius*, *cneorifolius* u. a. befolgt M. arg. selbst die strenge und vom internationalen Congress gebilligte Regel, den ältesten Namen, sei er auch als Varietätnamen gegeben, auch für Species beizubehalten und verwirft deshalb sogar seinen 1865 gegebenen Namen.

C. laurifolius Baill. (Nr. 301 non Sw. Nr. 189) = *C. japirensis* M. arg. = O. japirensis OK.
C. rhamnifolius HBK. II 75 em. M. arg. incl. *C. salviaefolius* HBK. II p. 74 non Mill. † = O. salviaefolia OK.
C. persicaria Baill. Rec. d'obs. IV p. 342 em. M. arg. = *C. Bonplandianus* Baill. l. c. p. 339 = O. Bonplandiana OK.
C. Berliandieri M. arg. (p. 688) non Torrey = *Heptalon aromaticum* Raf. [non *Croton arom.* L. = O. arom. OK.] = O. Heptalon OK.
C. muricatus Blanco non Vahl = O. Blancoana OK.
C. muricatus Zipp. non Vahl = O. Zippeliana OK.
C. dioicus Roxb. non Cav. = O. Roxburghiana OK.
C. aromaticus Miq. non L. = O. Miqueliana OK.
C. fragilis Schl. non HBK. = O. Schlechtendaliana OK.

Bei den folgenden Arten mit (bis auf die Geschlechtsendung) unverändert übertragenen Speciesnamen, zu denen ich in Paranthese die bei Mueller arg. l. c. giltigen Autoren für die *Croton*-Species setze, habe ich oft statt des von Mueller angewendeten Autorcitates „Muell. arg." einen anderen Namen setzen müssen. Es betrifft dies solche Fälle, bei denen Mueller die Species in irgend einer Weise emendirt hatte, indem er z. B. eine oder mehrere Varietäten hinzustellte oder ausschloss. In dieser Weise würden bald die meisten älteren, besonders Linnéischen Artencitate ganz verschwinden und ein jeder Autor, der eine neue Varietät zu einer bekannten Art beschreibt, müsste dann als Autor zu dieser Art citirt werden, die dann im Verlauf der Zeiten manchmal die Autorcitation recht oft wechseln müsste. Ausserdem ist dieses Verfahren deshalb unrichtig und inconsequent, weil bei alleiniger Citation eines neuen Autors zu einem alten Namen nur die Jahreszahl der Namensgebung des neuen Autor's gelten kann; das hat aber die Consequenz (welche Mueller nicht zieht), dass dann der älteste oder passendste der inzwischen aufgestellten Synonyme anstelle des neudatirten alten Namens bevorzugt werden müsste; ferner die, dass Homonyme für andere Arten oft zur Geltung kämen. Das alles würde eine unabsehbare Confusion veranlassen. Dieses Verfahren Mueller's ist später ausdrücklich vom botanischen Congress zu Paris in den internationalen Regeln verworfen worden. Da I. Müller neben seinem eigenen Citat in solchen Fällen stets auch noch den ursprünglichen Autor der Art nebenbei citirt, da also eine Verwechselung hier nicht möglich ist, citirte ich in solchen Fällen stets nur den älteren Autor mit Hinzufügung des Wörtchens em. (= emendirt). Von *Croton* sind also übertragen:

Oxydectes abaitensis (Baill.), abutilodes (HBK.), adenocalyx (Baill.), adenophora (Baill. em.), adenophylla (Spr.), adipata (HBK.), adpressa (Wright & Gris.), adspersa (Bth.), agoēnsis (Baill.), agraria (Baill. em.), albida (M. arg.), alnifolia (Lam. em.), alnodea (Baill.), al-

thaeaefolia (Mill., Vahl), amabilis (M. arg.), amazonica (M. arg.), ambanivulensis (Baill.), andina (M. arg.), angolensis (M. arg.), anisata (Baill.), anisodonta (M. arg.), antisyphilitica (L. em.), argyranthema (Mchx.), argyrata (Bl. em.), argyrodaphne (Baill.), argyrophyllodes (M. arg. non HBK.), arnhemica (M. arg.), aromatica (L. em.), asperrima (Bth.), astrogyna (Baill.), Astroites (Ait. em.), axillaris (M. arg.), bahiensis (M. arg.), Bailloniana (M. arg. = *tomentosum* Pav. msc. ex Baillon, der in Adansonia 1860 I, 347/8 1½ Seite Beschreibung dazu giebt; trotzdem schreibt Müller dazu „nomen"! Non O. tomentosa OK.), balsamea (M. arg.), barbata (HBK.), Berlandieri (Torrey), Bernieri (Baill.), betacea (Baill. em.), betulina (Vahl), bicolor (Roxb.), bidentata (M. arg.), bifurcata (Baill. em.), Billbergiana (M. arg.), birmanica (M. arg.), bixodes (Vahl), Blanchetiana (Baill.), Bocquillonii (Baill.), Bojeriana (Baill.), Boissieri (M. arg.), Boiviniana (Baill.), boliviensis (M. arg.), Boutoniana (M. arg.), bracteata (Lam.), Bridgesii (M. arg.), buxifolia (Baill. em.), Cajucara (Bth.), californica (M. arg.), callicarpifolia (Vahl em.), calocephala (M. arg.), calycina (Spr.), campestris (St.Hil. em.), capitata (Mchx. em.), carinata (M. arg.), Caryophyllus (Bth.), *Casarettoana* (M. arg.), Cascarilla (*Clutia Cascarilla* L. em.), cascarillodes (Geis.), cassiniodes (Lam.), Catariae (Baill.), caudata (Geisel. em.), ceanothifolia (Baill.), cearensis (Baill.), celtidifolia (Baill.), cerina (M. arg.), chaetocalyx (M. arg.), chaetophora (M. arg.), chamaedryfolia (Griseb. = *Geisleria ch.* Kl.), Chapelieri (Baill.), chilensis (M. arg.), chlorocalyx (M. arg.), chloroleuca (M. arg.), Chrysodaphne (Baill.), ciliatoglandulosa (Ort.), cinerella (M. arg.), citrifolia (Lam.), cladotricha (M. arg.), Clausseniana (Baill.), clavuligera (M. arg.), cneorifolia (Baill. em.), comata (Vell.), comosa (M. arg.), compressa (Lam.), consanguinea (M. arg.), constricta (Baill.), Corchoropsis (Baill.), cordiaefolia (Baill.), coriacea (HBK.), corrientesiana (Baill.), Cortesiana (HBK.), corylifolia (Lam.), costata (HBK.), Cotoneaster (HBK.), craspedotricha (Gris.), crenata (M. arg.), cubana (M. arg.), Cumingii (M. arg.), cuneata (Kl.), debilis (M. arg.), decipiens (Baill.), dichroa (M. arg.), dioeca (Cav.), discolor (W.), Draco (Schl.), draconodes (M. arg.), Draconopsis (M. arg.), dracunculodes (Baill.), echiodes (Baill.), echinocarpa (M. arg.), Ehrenbergii (Schl.), Elliotii (Chapm.), elliptica (Nutt.), Eluteria (Bennett = *Clutia El.* L.), ericodes (Baill.), erythrochila (M. arg.), erythroxylodes (M. arg.; *Timandra e.* Kl.), fallax (M. arg.), farinosa (Lam.), fastuosa (Baill.), ferruginea (HBK. em.), flavens (L. em.), floribunda (Spr.), fothergilliaefolia (Baill.), fragilis (HBK. em), fragrans (HBK.), Francavilleana (M. arg.), Francoana (M. arg.), Fraseri (M. arg.), Frieseana (M. arg.), fruticulosa (Torr. em.), fulva (A.Rich.), Funckiana (M. arg.), fusca (M. arg.; *Myriogomphus f.* Diedrichs.), Garckeana (Baill. em.), Gardneri (M. arg.), Gardneriana (Baill.), Gaudichaudii (Baill.), Gibsoniana (Nimmo), glabella (L. em.), glabrescens (Miq.), glandulosa (L. em.), glechomifolia (M. arg.), Gnaphalii (Baill.), gnaphaliodes (Schrad.), gnidiacea (Baill.), gossypifolia (Vahl em.), Goudotii (Baill.), goyazensis (M. arg.), gracilescens (M. arg.), gracilipes (Baill.), gracilis (HBK. em.), grandivelum (Baill. em.), grangeriodes (Baill.), gratissima (Burch.), grewiaefolia (M. arg.), grewiodes (Baill.), Grisebachiana (M. arg.), guyanensis (Aubl.), Guildingii Gris.), Hadrianii (Baill.), Hancei (Bth.), Hasskarliana

(M. arg.), Helichrysum (Baill.), helicodes (M. arg.), hemiargyrea (M. arg.), heterocalyx (Baill.), heterocarpa (M. arg.), heterochroa (M. arg.), heterodoxa (Baill.), heteroneura (M. arg.), heterotricha (M. arg.), Hialmarsonii (Gris.), Hilarii (Baill.), Hoffmannii (M. arg.), Holtonii (M. arg.), homolepida (M. arg.), Horminum (Baill.), horridula (Baill. em.), Hostmannii (Miq.), humilis (L.), hypoleuca (Schl.), jacobinensis (Baill.), Jamesonii (M. arg.), Jardinii (M. arg.), Jatropha (M. arg. = *Astraea J.* Kl.), jatrophifolia (M. arg.), Jennyana (Baill.), incana (HBK.), incisa (Baill.), indivisa (Vell.), insularis (Baill. em.), Joufra (Roxb.), Isertii (Geis.), Isabellii (Baill.), Julopsidium (Baill.), juncea (Baill.), Kalkmannii (M. arg.), Klotzschii (M. arg. = *Astraea* Diedr.), Korthalsii (M. arg.), *laccifera* (L.), lachnocarpa (Bth.), lachnostachya (Baill.), laevifolia (Bl.), laevigata (Vahl), lanata (Lam.), lanuginosa (Baill.), lasiantha (Pers.), laurifolia (Sw.), laxiflora (Geisel.), Lechleri (M. arg.), leiophylla (M. arg.), leptophylla (M. arg.), Leptopus (M. arg.), leptostachya (HBK. em.), leucophlebia (Gris.), leucophylla (M. arg.), Liebmannii (M. arg.), Lindeniana (A. Rich.), Lindheimeriana (Scheele), linearis (Jacq.), lobata (L. em.), lucida (L.), lurida (Geisel.), luzoniensis (M. arg.), macrobothrya (Baill.), macrocalyx (Baill.), macrodonta (M. arg.), macrostachya (A. Rich.), magdalenensis (M. arg.), Malambo (Karst.), Mandonii (M. arg.), maritima (Wall.), maturensis (Aubl. em.), mauritiana (Lam.), Medusae (M. arg.), megalobotrys (M. arg.), Meisneri (M. arg.), membranacea (M. arg.), menthodora (Baill.), metallica (M. arg.), mexicana (M. arg.), micans (Sw. em.), microstachya (Baill.), migrans (Casar.), miradorensis (M. arg.), mollis (Bth.), monanthogyna (Mchx.), Mongue (Baill.), montevidensis (Spr.), Moonii (Thw.), morifolia (W. em.), Mubango (M. arg.), multicostata (M. arg.), muricata (Vahl), Mutisiana (HBK.), myriantha (M. arg.), myricifolia (Gris.), Myrsinites (Baill.), neomexicana (M. arg.), nepetifolia (Baill.), nigroviridis (Thw.), nilotica (M. arg.), nitrariaefolia (Baill. em.), nivea (Jacq.), nobilis (Baill.), Noronhae (Baill.), nudata (Baill.), nummulariaefolia (A. Rich.), oblongifolia (Roxb.), Oerstedtiana (M. arg.), oligantha (M. arg.), olivacea (M. arg.), Orbignyana (M. arg.), organensis (Baill.), origanifolia (Lam. em.), ovalifolia (West. em.), oxypetala (M. arg.), pachysepala (Gris.), Palanostigma (Kl.), pallida (M. arg.), pallidula (Baill.), paludosa (M. arg.), panamensis (M. arg. = *Cyclostigma p.* Kl.), panduriformis (M. arg.), paniculata (M. arg.), pannosa (Ahlb.), parvifolia (M. arg.), parvula (M. arg.), pauciflora (Spanoghe), pauperula (M. arg.), Pavanae (Ham.), Pavonii (M. arg.), Payeriana (Baill.), pedicellata (HBK.), pedunculata (Vell.), pellita (HBK.), penninervis (Scheele), *persimilis* (M. arg.), pervestita (Gris.), phebaliodes (M. arg.), pilosa (Spr.), pimelea (Baill.), polycarpa (Bth.), Pomaderris (Baill.), populifolia (Lam. em.), Pottsii (M. arg. = *Lasiogyne P.* Kl.), procumbens (Jacq.), Pseudopopulus (Baill.), pubescens (Geisel.), pulchella (Baill.), pulchra (M. arg.), pulegiodora (Baill.), punctata (Lour.), pungens (M. arg.), Purdiaei (M. arg.), pycnantha (Bth.), pycnocephala (Baill. em.), pyrifolia (M. arg.), quadrisetosa (Lam.), ramiflora (Grah.), reflexifolia (HBK.), Regnelliana (M. arg.), repens (Schl.), reticulata (Wall. = M. arg.), Rheedii (Grah.), rhexiaefolia (Baill.), rivinifolia (HBK.), rivularis (M. arg.), rosmarinifolia (Gris.), roettlerifolia (Baill.), Rudolphiana (M. arg.), Ruiziana (M. arg.), Sagraeana (M. arg.), salu-

taris (Casar.), Sampatik (M. arg.), santolina (Baill.), sapiifolia (M. arg.), scaberrima (M. arg.), scabra (W. em.), Schiedeana (Schl.), Schimperiana (M. arg.), sclerocalyx (M. arg. = *Podostachys sc.* Didrichs.), Scouleri (Hk.f. em.), Sellowii (Baill.; non O. Sellowiana OK.!) seminuda (M. arg.), semivestita (M. arg.), serpyllifolia (Baill.), serrata (M. arg.), serratifolia (Baill.), siderophylla (Baill. em.), sidifolia (Lam. em.), Soliman (Cham. &Schl.), Sonderiana (M. arg.), Sonorae (Torr.), soratensis (M. arg.), sordida (Bth.), speciosa (M. arg.), Spica (Baill.), spiralis (M. arg.), Spruceana (Bth.), squamigera (Baill.), staminosa (M. arg.), stenophylla (Gris.), stenosepala (M. arg.), stenotricha (M. arg.), stigmatosa (M. arg.), stipulacea (HBK.), stipulata (Vell.), Stoechadis (Baill.), strigosa (Spr.), stylosa (M. arg.), suaveolens (Torr.), suavis (HBK.), subcompressa (M. arg.), suberosa (HBK.), subferruginea (M. arg.), subfragilis (M. arg.), subincana (M. arg.), sublucida (M. arg.), sumatrana (Miq.), surinamensis (M. arg.), sylvatica (Hochst.), tarapotensis (M. arg.), tenuissima (Baill. em.), terminalis (Vell.), tetradenia (Baill.), Teucridium (Baill.), texensis (M. arg. = *Hendecandra t.* Kl.), Thouarsiana (Baill.), thurifera (HBK.), Thwaitesiana (M. arg.), thymelina (Baill.), Tiglium (L.), tiliaefolia (Lam.), timandrodes (M. arg. = *Medea t.* Diedrichs.), tomentella (M. arg.), tomentosa (M. arg. = *Tridesmus t.* Lour.), Torreyana (M. arg.), triangularis (M. arg.), trichotoma (Geisel.), tricolor (Baill. em.), triglandulata (Vell.), trigonocarpa (Gris.), Tulasnei (Baill.), umbratilis (HBK.), urticifolia (Lam.), Urucurana (Baill.), uruguayensis (Baill.), vacciniodes (A.Rich.), Vaillantii (Geisel.), variegata (Blanco), Vauthierana (Baill.), Velloziana (M. arg.), verbenifolia (M. arg.), Verreauxii (Baill. em.), vestita (Spr.), viminalis (Gris.), virens (M. arg.), Virletiana (M. arg.), vulneraria (Baill.), Wallichii (M. arg.), Welwitschiana (M. arg.), Widgreniana (M. arg.), Wilsonii (Gris.), xalapensis (HBK.), yunquensis (Gris.), zambesica (M. arg.), *zeylanica* (M. arg.) OK. Die cursiv gedruckten Artennamen sind später von Mueller arg., bez. Hooker fil. zu Synonymen anderer Arten reducirt werden.

In Martius fl. bras. hat Mueller arg. neu hinzugefügt oder neu als Species abgetrennt unter *Croton:* Oxydectes aberrans, adamantina, adenodonta, agrophila, alagoēnsis, albella, angustifrons, atrorufa, Benthamiana, Betulaster, Burchellii, caldensis, caperoniaefolia catingana, cerinodentata, chapodensis, chrysoclada, cincta, desertorum, dichotoma, Eichleri, eremophila, erioclada, eriocladodes, exuberans, ferruginella, Frionis, Glazioui, glutinosa, glyptosperma, hecatonandra, incerta, intercedens, Itacolumi, Josephina, Klaensei, lachnoclada („Mart."), lagoēnsis, Langsdorffii, Lapanus, Laseguei, leptobotrys, linearifolia, longifolia, longinervia, Luziana, Martii, medians, megalocalyx, megapontica, melanoleuca, microcarpa, mucronifolia, muscicapa, Neuwiedii, Novi-Friburgii, occidentalis, odontodenia, orinocensis, oxyphylla, paraēnsis, Pardina, paucistaminea, Pauliniana, Paulina, peltophora, peraffinis, petraea, piptocalyx, plagiographa, Pohliana, praetervisa, puncticulata, pycnadenia, refracta, Regeliana, rufoargentea, Schultesii, sincorensis („Mart."), squamulosa, subacuta, subagraria, subcomosa, sublepidota, subvillosa, Tamberlikii, Tartonraira, tejucensis, tenella, thermarum, tridentata („Mart."), Velame, vepretorum,

villosa, virgultosa, Warmingii, ypanemensis OK. (Muell. arg.). Ferner 3 Baillon'sche *Croton*-Arten neu unterschieden: Oxydectes nummularia pulegiodes, velutina (Baill.) OK.

Aus Hk.f. fl. brit. India ist nachzutragen: Oxydectes ardisiodes (Hk.f.), coelococca (S.Kurz), eriostachya (Hk.f.), flosculosa (S.Kurz), Griffithii (Hk.f.), malabarica (Bedd.), robusta (S.Kurz), Scabiosa (Bedd.), sublyrata (S.Kurz) OK. — Ich sammelte:

Oxydectes ardisiodes OK. (Hk.f.) Singapur.

O. betulina OK. (Vahl). Portorico: Guayama.

O. callicarpifolia OK. (Vahl). Galipan bei Caracas.

O. capitata OK. (Mchx.) U. St.: St. Louis.

O. chamaedryfolia OK. (Gris.) Panama.

O. costaricensis O.Ktze. (*Croton costaricense* O.Ktze. olim). Ab simillimi Ox. flavens OK. differt pilis stellatis 3—4-plo longioribus ergo ramulis hirsuto tomentosis, foliis supra strigosis pilis subsimplicibus, bracteis subulatis arcuatis 4—6 mm longis persistentibus, stylis hirsutis. Costarica: Zwischen Cartago und Ostküste 4000 m. Ox. flavens hat nur kurze Sternhaare unscheinbare im Filz versteckte Bracteen, kahle Griffel.

O. Draco OK. (Schl.) Panama.

O. Eluteria OK. (L.) Porto Cabello.

O. flavens OK. (L.) St. Thomas.

O. glandulosa OK. (L.) **genuina** M. arg. U. St.: Cairo, Miss.
var. **hirta** M. arg. (L'Hér.) Trinidad.

O. gossypifolia OK. (Vahl). La Guayra — Caracas.
var. **heterophylla** M. arg. (HBK.) La Guayra — Caracas.

O. lobata OK. (L.) St. Thomas. Trinidad.

O. maritima OK. (Walt.) Costarica: Port Lemon.

O. monanthogyna OK. (Mchx.) U. St.: St. Louis.

O. oblongifolia OK. (Roxb.) Birma: Maulmein.

O. ovalifolia OK. (West.) St. Thomas.

O. populifolia OK. (Lam.) Caracas.

O. pungens OK. (Jacq.) Caracas.

O. texensis OK. (M. arg.) [Kl.] U. St.: Nebraska.

O. tomentosa OK. (Lour.) Hongkong.

O. Tiglium OK. (L.) Java, cult.

O. Turrialva O.Ktze. (§ Eucroton) = *Croton Turrialva* O.Ktze. olim. Frutex 3—4 m altus ramis fusco stellato tomentosis. Folia alternantia ovata basi rotundata longe acuminata serrulata adscendenter penninervia basi subtriplinervia subtus incano tomentosa nervis fusco tomentosis supra pubescentia pilis simplicibus stellatisque mixtis — 15 cm longa 7 cm lata. Petiolus ± 2 cm longus. Stipulae ± 1 cm longae subfiliformes. Spicae longae suberectae bisexuales basi femineae ochraceo tomentosae. Flos ♂: calyx $^1/_2$ partitus lobis aequalibus latis (1:1) acutiusculis; petala 5 ligulata apice crispata dorso hirsuta. Stamina 15 filamentis subulatis basi cum receptaculo hirsutis; antherae connectivo lato dorsifixae. Flos ♀: calyx $^2/_3$ partitus segmentis aequalibus latis acutiusculis; petala 0; ovarium tomentosum; styli 3 semel bipartiti subglabri aestivatione tardiusque apicibus involutis. Costarica, am Fuss des Turrialvaberges. Es kommen nach Müller's Monographie in DC. prod. nur Nr. 375/6 im Vergleich, die aber sonst sehr abweichend sind.

Eremocarpus setigerus Bth. (Hk.f.) California.

Pedilanthes = Tithymalodes.

Phyllanthus = Diasperus.

Pseudocroton tinctorius M. arg. Sabanilla.

[] **Ricinella** Muell. arg. = *Adelia* L. 1759 non P.Br.* 1756. Browne's Adelia 1756 hat für die Oleacee *Forestiera* Poir. 1811 zu gelten. Mueller arg. hat daher in DC. prod. correct diese Euphorbiaceen-Gattung mit einem anderen Namen versehen und die Arten darnach benannt, von denen BHgp. die erste R. myricaefolia M. arg. (*myrciaefolia* err. in BHgp.) für eine Bernardia halten. — Bentham hatte im Journ. Bot. Brit. 1879 *Adelia* P.Br. als angeblich vorlinnéisch verworfen, was gerade kein Vertrautsein mit geschichtlichen Daten erkennen lässt; ebenso scheint er Piso, den er unter der Euphorbiacee Joannesia Gomes „Vell." = *Anda* A. Jussieu „non Piso" aus DC. prod. copirend citirt, für einen Zeitgenossen der Botaniker nach Linné gehalten zu haben, denn sonst pflegten vorlinnéische Autoren wie Piso (1648) nicht in BHgp. citirt zu werden. Auch Feuillée (1714!) hat er einmal als Autor zu einer Species citirt; cfr. p. 469. Die Arten hat M. arg. bereits zu Ricinella übertragen.

Ricinocarpus Desf. = Roeperia.

Ricinocarpus Burm. (1737) p. p. maxima thes. zeyl. 203/5 t. 93 fig. 1 non t. 92 (non Desf. 1817) = *Acalypha* L. 1753 g. err., non 1737. Nach dem Erscheinen von Linné's gen. pl. 1737 erschien Burmann's Thes. zeyl. und später noch in demselben Jahre Linné's Corollarium. In letzterem ist nun unter Nr. 986 Acalypha zuerst beschrieben und zwar mit folgendem Synonym: Acalypha authore cl. Royeno = *Ricinocarpus* Boerh. Burm. 92. Die Tafel 92, welche Linné citirt, ist *Acalypha involucrata* L., die Linné 1753 zu Tragia als Tragia involucrata L. stellte; dieser Name gilt noch heute und damit wäre der Gattungsname *Acalypha* L. Ende 1737 weil = Tragia L. Anfang 1737, die sich auch aus der Beschreibung „involucro fl. fem. diviso magno" etc. als für diese Art giltig erweist, erloschen. Nun bildet Burm. t. 93 fig. 1 noch 1 (seine 7.) Art ab = *Acalypha fallax* M. arg. = Ricinocarpus fallax OK.; ausserdem werden von Linné selbst identificirt Burmann's Ricinocarpus sp. Nr. 2 und 4 mit *Acalypha indica* L., die zu Ricinocarpus indicus OK. wird und Nr. 3 mit *Acalypha virginica* L. = Ricinocarpus virginicus OK. Art Nr. 5 ist nach Burmann selbst nur eine Varietät von Nr. 4. Species Nr. 6 ist jetzt die nahverwandte Claoxylon Mercurialis Thw. Also von den 7 Arten Burmann's sind nur 2 auszuscheiden und der Name Ricinocarpus Burm., der auf alle Fälle die Priorität vor *Acalypha* L. hat, muss für *Acalypha* L. 1753 wiederhergestellt werden. Wie sich aus den citirten Genera-Nummern ergiebt, sind weder BHgp. noch der Monograph Mueller arg. auf die ältesten Linnéischen Quellen dieser Gattung zurückgegangen; nach ihren Citaten Nr. 1082 (1767!) hätten sie sogar dem von ihnen aufgeführten Synonym *Cupameni* Ad. 1763 (ex Rheede X 161 t. 81, welches Linné auch zu *Acalypha indica* citirt) die Priorität geben müssen. Linné hatte 6 Burmann'sche Ricinocarpus-Arten nach und nach unter *Acalypha*. Die Verdrängung von Ricinocarpus Burm. durch *Acalypha* L. „Royen" war ein offenbares Unrecht von Linné gegen seinen früheren Chef Burmann. Royen wie auch Gronovius, für welche Autoren Linné anonym je 1 Werk verfasst hatte, wurden in solchen Fällen wohl nur als Strohmänner citirt; leider ist deren Correspondenz mit und von Linné nie publicirt worden. Ich sammelte:

Ricinocarpus Caturus OK. (*Acalypha Caturus* Bl.) Java.

R. (§ Linostachys) costaricensis O.Ktze. n. sp. Suffrutex vel frutex $^1/_2$—4 m altus fulvido pubescens glabrescens. Folia e basi angusta subcordata

obovata acuminata crenato dentata multipenninervia tenuiter membranacea 8—15 cm longa petiolis adultis subaequilonga. Stipulae subulatae. Flores ♂ in spicis — 15 cm longis laxis tenuibus axillaribus perigonio subtetragono quadrisulcato; antherae loculis apice affixis angustis reflexis patulis. Flores ♀ in panicula — 20 cm longa multiracemosa terminali pedicellis gracilibus bracteis parvis haud accrescentibus calyce quinquepartito; styli 3 multisecti segmentis filamentosis. Fructus tricoccus fuscus coccis extus echinulatis spinulis subseratis. Ostcostarica bis 700 m.

Die Section Linostachys hat nur wenige Arten und unter diesen zeichnet sich R. costaricensis durch obovate zarte, langgestielte Blätter und relativ langigelstachelige Früchte in der grossen Rispe aus. Ich sammelte diese Art blühend einmal $^1/_2$ m hoch krautig, das andere Mal bis 4 m hoch strauchig. Die Unterabtheilungen der § Linostachys bei Müller arg. in DC. prod.: 1. caules fruticosi; americanae; 2. caules inferne lignosi superne herbacea; asiaticae sind also unrichtig und treffen auch für R. villosus OK. (Jacq.) = *A. paniculata* Miq. nicht zu.

R. cuspidatus OK. (Jacq.) La Guayra — Caracas.

R. fallax OK. (M. arg.) Java. Singapur.

R. Grisebachianus O.Ktze. (*A. macrostachya* Griseb. non Jacq.). A Ricinocarpo macrostachyo OK. (*Acal. m.* Jacq.) differt foliis glabris longioribus (1:2—3 non 1:$1^1/_2$—2) basi angustioribus haud vel vix cordatis, denticulatis (serratura minore) nervis lateralibus basalibus aliis minoribus (non majoribus!) bracteis florum ♀ minus dentatis juventute hirsutioribus. Trinidad. San Fernando. Diese Art ist auf Trinidad verbreitet und vertritt den continentalen R. macrostachyus; sie ist dem R. ellipticus OK. (Sw.) ähnlicher, welcher aber palmatifide Bracteen hat.

R. hernandifolius OK. (Sw.) Portorico: Cayey.

R. hispidus OK. Burm. Java: Ambrawa; cult. als Zierpflanze.

R. indicus OK. (L.) Java.

R. irazuensis O.Ktze. olim *Acalypha irazuensis* O.Ktze. n. sp. e. sectione nova: Digitolobae O.Ktze. spicis cylindricis bracteis palmatilobis obtusis inter § 15 Leilobae et § 16 Sclerolobae Muell. arg. ponenda.

Herba 1—3-pedalis pubescens. Folia late ovata acuta dentato serrata 3—5 cm longa. Petiolus 1—2 cm longus. Spicae ♂ breves cylindricae erectae axillares; perigonium quadrisulcatum; antherarum loculi penduli. Spica ♀ terminalis — 3 cm longa 6—8 mm lata bracteis palmatis obtuse 3—5 lobatis pilosis. Cocci apice pilosi. Styli longi apice incrassati fissi. Costarica: Vulcan Irazu 2300 m.

R. macrostachyus OK. (Jacq.) Venezuela.

R. villosus OK. (Jacq.) β **intermedius** M. arg. La Guayra.

δ racemosus OK. (Wall.) glabrescens vel glabra. var. grandifolius O.Ktze. Folia — 15 cm longa et 10 cm lata basi lata truncata subcordata. La Guayra.

Dieses ist γ genuina var. paniculata Müll. arg., die aber gar nicht auf die Beschreibung von γ genuina (DC. prod. XV^{II} 802) passt; denn die Blätter sind nicht länger als die der anderen Varietäten, eher breiter und viel grösser. Durch diese Grösse unterscheidet sich diese Varietät nur von asiatischer *A. racemosa* Wall. = *A. paniculata* Miq., welche Müller nur durch holzige und basal holzige Stengel unterscheidet, was, wie ich schon bei R. costaricensis erwähnte, nicht richtig ist. Für die kleinblättrige stärker behaarte Varietät notirte ich ♄ 6—8', für die fast kahle, grossblättrige (Schatten-?) Form b ♄ 6—10'. Der Wallich'sche Name racemosa hat die Priorität; er ist allerdings nicht mehr

der jetzigen botanischen Terminologie entsprechend, aber früher bezeichnete man Rispen, wie z. B. die der Weintraube, auch botanisch öfters als Trauben. Der Name racemosa und das Synonym filiformis übernahm Wallich aus dem Heyneschen Herbar; Heyne hatte, nach Originalexemplaren, unter A. filiformis ♂ Exemplare (mit filiformen Inflorescenzen) und den Namen A. racemosa für monöcische Exemplare mit terminaler Rispe angewendet. Uebrigens ist die Rispe von A. villosa aus Trauben zusammengesetzt und depauperate Exemplare zeigen einfache Trauben.

R. virginicus OK. (L.) Oestliche U. St. bis zum Mississippi.

Bei der Uebertragung der anderen Arten folge ich der Monographie von Mueller arg. in DC. prod. XV. Die blossen Autorcitate in () beziehen sich auf *Acalypha*. Der Zusatz em. hinter einem Autor bedeutet, dass M. arg. die Species emendirte und dann seinen Namen vorsetzte. Von Speciesnamen, die M. arg. annahm, sind zunächst zu ändern:

A. alnifolia W. 1805 non Poir. 1804 (in Hk. Comp. II t. 29 gut abgebildet) nach Hk.f. in fl. brit. Ind. = *A. capitata* W. = R. capitatus OK.

A. Commersoniana Baill. 1860 em. = *A. integrifolia* W. 1805 = R. integrifolius OK.

A. gemina M. arg. = *A. australis* L. = R. australis OK.

Mueller nahm nur einen anderen Namen an, weil Linné irrige Angabe über das Vaterland machte.

A. Hochstetteriana M. arg. 1845 = *Mercurialis alternifolia* Hochst. 1841 n. sp. non Lam. = R. alternifolius OK.

A. infestans M. arg. = *A. infesta* Poepp & Endl. = R. infestus OK.

A. Wightiana M. arg. = *A. lanceolata* W. = R. lanceolatus OK.

Namen nur verändert, weil nicht für die andere Varietät passend; hierzu zieht Hk.f. in Flora brit. Ind. noch *A. fallax* M. arg. und *boehmeriodes* Miq.

A. glandulosa Blanco non Cav. = R. Blancoanus OK.

A. tomentosa Blanco non Sw. = R. philippinensis OK.

Ferner bis auf betr. Geschlechtsendungen unverändert übertragen: Ricinocarpus accedens (M. arg.), acuminatus (Bth.), adenostachyus (M. arg.), adenotrichus (A.Rich.), alnifolius (Poir.), alopecurodes (Jacq.), anemiodes (Hk. em.), angatensis (Blanco), angolensis (M. arg.), angustifolius (Sw. em.), anisodontus (M. arg.), aristatus (HBK.), arvensis (Poepp. & Endl. em.), Baillonianus (M. arg.), benguelensis (M. arg.), Berteroanus (M. arg.), bipartitus (M. arg.), bisetosus (Spr.), Boivinianus (Baill.), boliviensis (M. arg.), Botterianus (M. arg.), brachyandrus (Baill.), brachycladus (M. arg.), brachystachyus (Horn.), bracteatus (Miq.), brasiliensis (M. arg.), brevibracteatus (M. arg.), brevicaulis (M. arg.), bullatus (M. arg.), californicus (Bth.), callosus (Bth.), cancanus (M. arg.), capillipes (M. arg.), carolinianus (Ell.), carpinifolius (Poir. em.), carthagenensis (Jacq.), Caturus (Bl.), chamaedrifolius (M. arg.; *Croton ch.* Lam.), Chibomboa (Baill.), chorisandrus (Baill.), ciliatus (Forsk. em.), cinctus (M. arg.), Claussenii (M. arg.; *Odonteilema Claussenii* Turcz.), codonocalyx (Baill.), communis (M. arg.), consimilis (M. arg.), conspicuus (M. arg.), conterminus (M. arg.), crenatus (A.Rich. em.), cuneatus (Poepp. & Endl. em.), Cunninghamii (M. arg.), cuspidatus (Jacq. em.), deciduus (Forsk.), decumbens (Thbg. em.), denutatus (M. arg.), depauperatus (M. arg.), dictyoneurus (M. arg.), digyneius (Raf.), digynostachyus (Baill.), distans (M. arg.), divaricatus (M. arg.), diversifolius (Jacq. em.), dumetorum (M. arg.), Ecklonii (Baill.), ellipticus (Sw.), emirnensis (Baill.), eremorum (M. arg.), erythrostachyus (M. arg.),

exaltatus (Baill.), fasciculatus (M. arg.), firmulus (M. arg.), Forsterianus (M. arg.), Fournieri (M. arg.), Frederici (M. arg.), fruticosus (Forsk.), fruticulosus (Raf.), fuscescens (M. arg.), glabratus (Thbg. em.), glandulosus (Cav.), gracilis (Spr. em.), grandidentatus (M. arg.), grandis (Bth. em.), havanensis (M. arg.), hederaceus (Torr. em.), hernandiaefolia (Sw. em.), heterodontus (M. arg.), hispidus (Burm.), Jardinii (M. arg.), indicus (L.), insulanus (M. arg.), laevifolius (M. arg.), laevigatus (Sw.), Langianus (M. arg.), languidus (M. arg.), latifolius (M. arg.), laxiflorus (M. arg.), Lepinei (M. arg.), leptocladus (Bth.), leptopodus (M. arg.), leptorhachis (M. arg.), Liebmannii (M. arg.), Lindenianus (M. arg.), Lindheimeri (M. arg.), Livingstonianus (M. arg.), longespicatus (M. arg.), longestipularis (M. arg.), macrodontus (M. arg.), macrostachyus (Jacq. em.), macrostachyodes (M. arg.), malabaricus (M. arg.), Mandonii (M. arg.), Mannianus (M. arg.), marginatus (Spr.; *Tragia m.* Poir.), melochiaefolius (M. arg.), membranaceus (A. Rich.), mexicanus (M. arg.), microcephalus (M. arg.), mollis (HBK.), monostachyus (Cav.), multicaulis (M. arg.), nemorum (M. arg.), neocalidonicus (M. arg.), neogranatensis (M. arg.), neomexicanus (M. arg.), nigritianus (M. arg.), obscurus (M. arg.), ocymodes (HBK.), oliganthus (M. arg.), oligodontus (M. arg.), ornatus (A. Rich. em.), padifolius (HBK.), Pancherianus (Baill.), parvifolius (M. arg.), parvula (Hk.f. em.), patens (M. arg.), peduncularis (Meisn. em.), persimilis (M. arg.), peruvianus (M. arg.), petiolaris (Krauss), phleodes (Cav. em.), pilosus (Cav.), platyphyllus (M. arg.), plicatus (M. arg.), Poiretii (Spr.), polymorphus (M. arg.), polystachyus (Jacq.), portoricensis (M. arg.), prunifolius (Nees & Mart.), pruriens (Nees & Mart.), psilostachyus (A. Rich.), pubiflorus (Baill.), purpurascens (Hk. em.), radians (Torr. em.), radicans (M. arg.), reflexus (M. arg.), repandus (M. arg.), reticulatus (M. arg.; *Tragia ret.* Poir.), rhombifolius (Schl.), Richardianus (Baill.), Riedelianus (Baill.), rivularis (Seem. em.), roettlerodes (Baill.), Ruizianus (M. arg.), salicifolius (M. arg.), samydifolius (Poepp. & Endl.), scabrosus (Sw. em.), scandens (Bth.), Schiedeanus (Schl. em.), Schlechtendalianus (M. arg.), Schlumbergeri (M. arg.), segetalis (M. arg.), senensis (Kl.), senilis (Baill.), setosus (A. Rich.), sidifolius (A. Rich.), Sonderianus (M. arg.), Spachianus (Baill.), spiciflorus (Burm.), stipulaceus (Kl.), strictus (Poepp. & Endl.), subtomentosus (Lag.), tarapotensis (M. arg.), tenuifolius (M. arg.), tenuirameus (M. arg.), tenuis (M. arg.), tomentosus (Sw.), tricholobus (M. arg.), trilobus (M. arg.), unibracteatus (M. arg.), urticifolius (Poir.), urostachyus (Baill.), vagans (Cav. em.), Vahlianus (M. arg.), velameus (Baill.), villicaulis (A. Rich.), villosus (Jacq. em.), virgatus (L.), virginicus (L.), Welwitschianus (M. arg.), Wilkesianus (M. arg.), zambesicus (M. arg.), Zeyheri (Baill. em.), Zollingeri (M. arg.) OK.

Hierzu in fl. bras. XI[II] unter *Acalyphus* von M. arg. neu aufgestellt bez. abgezweigt: Ricinocarpus amblyodontus, Arcianus, brevipes, dimorphus, lagoēnsis, Martianus, oxyodontus, Peckoltii, Pohlianus, seminudus, subvillosus (M. arg.), Weddellianus (Baill.) OK.

Ricinus communis L. Portorico etc., verwildert.

[] **Roeperia** Spr. (1816) = *Ricinocarpus* Desf. 1817 non Burm.* 1737. Die Arten sind nach Mueller arg. in DC. prod. XV[II] 204/7 von *Ricinocarpus* übertragen: Roeperia pinifolia* Spr. (Desf.), Bowmanii (F.v.M.), cyanescens (M. arg.), glauca (Endl.), ledifolia (F.v.M.), major (F.v.M.; M. arg.),

muricata (M. arg.), speciosa (F.v.M.), trichophora (F.v.M.), tuberculata (M. arg.) OK. Dem fügten Bentham in fl. austr. VI und F.v.Mueller unter *Ricinocarpus* hinzu: Roeperia marginata (Bth.), psiloclada (Bth.), rosmarinifolia (Bth.), velutina (F.v.M) OK.

Sapium sebiferum Roxb. (L.) Macao.

Sarcococca saligna M. arg. Sikkim.

Sauropus = Aalius.

Sebastiania Chamaelea M. arg. (L.) Anam: Turong.

Securinega = Acidoton P.Br.

() **Suregada** Roettl. „Roxb.“ (1803) Ges. Nat. Freunde Berlin IV 206/7, Nr. 65, Bot. Bemerkungen auf der Reise von Madras, mit Notizen von Willd.; Roxb. 1832 als Synonym zu *Gelonium* „Gaertn.“ sed non Gaertn.* 1791 = *Gelonium* W. (1806) sp. pl. IV 831 „Roxb.“ Die Angabe von BHgp. für Suregada „Roxb.“ nomen tantum ist ganz unrichtig. Aber auch wenn es ein n. n. wäre, so käme Suregada von 1832 zur Geltung, weil *Gelonium* W. 1806 wegen Gelonium Gaertn. 1791 so wie so nicht gelten kann. Roxburgh selbst, der die Namen vorher nicht veröffentlicht hatte, citirt in fl. indica III 830 (1832) zu *Gelonium* nur Gaertner als Autor, hatte also gar kein besonderes Genus dieses Namens; dagegen identificirt er l. c. einen von ihm gegebenen Herbarnamen *Suregada glabra* mit *Gelonium fasciculatum* Roxb. und schon aus diesem Synonym muss Suregada jetzt giltig werden. *Suregada glabra* ex sched. ward aber schon 1824 von A.Juss. mit *Gelonium multiflorum* identificirt und ist daher von Baillon richtig Suregada multiflora* Baill. genannt worden. Suregada hat als Autor Roettler zu tragen, der 1803 l. c. die erste Beschreibung gab, während Roxburgh die Pflanze unter verschiedenen Namen bestimmt, bez. vertheilt hatte.

Suregada bifaria OK. (*Gel. b.* Roxb.) Java.

Die anderen Arten sind Suregada adenophora Baill., Boiviniana Baill., glomerulata Baill. (*Erythrocarpus gl.* Bl.), laurina Baill., spicata Baill. (*Erythr. sp.* Bl.), zanzibariensis Baill. Ferner: Suregada africana (*Ceratophora a.* Sonder), lanceolata (*Gel. l.* W. = *Sur. angustifolia* Baill.), ? oxyphylla (*Gel. o.* Miq.) OK.

Tanarius Rumpf (1743) III 190 t. 121 = *Macaranga* Thouars 1809 = *Mappa* A.Juss. 1824. Von Tanarius hat Rumpf 2 Arten mit je 1 Varietät: T. minor und major. Die erste Art ist von jeher klar gewesen, eine der bekanntesten Arten der Gattung *Mappa* = *Ricinus Tanarius* L. = *Mappa Tanaria* Spr. = *Macaranga Tanarius* M. arg. = *Mappa glabra* A.Juss. = Tanarius glaber OK. Der Rumpf'sche Genusname ward also zum Speciesnamen gemacht, was jetzt zu corrigiren ist. Der Name Mappa stammt auch von Rumpf, ist aber als Folium Mappa, wie Rumpf sein anderes Genus nannte, nicht verwendbar. Die zweite Art, Tanarius major Rumpf ist unaufgeklärt und zweifelhaft geblieben, also ohne Bedeutung.

Tanarius glaber OK. [A.Juss.] Java.

T. javanicus OK. [Bl.] (M. arg.) Java.

T. pustulatus OK. (King) Sikkim.

T. trichocarpus OK. [Rchb. & Zoll.] (M. arg.) Anam: Turong.

Die Autorcitate in () beziehen sich auf *Macaranga*-Arten, die in [] auf ältere Homonyme mit anderen Gattungsnamen, die in [( )] bedeuten, dass der Name erst unter *Mappa*, später unter *Macaranga* von Mueller arg. benannt waren. Die anderen Arten sind nach DC. prod. XV übertragen:

Tanarius amboinensis [(M. arg.)], angolensis [(M. arg.)], Baillonianus (M. arg.), bancanus [Miq.] (M. arg.), Barteri (M. arg,), bicolor (M. arg.), *borneensis* [(M. arg.)], boutoniodes (Baill.), Chatinianus [Baill.], (M. arg.), cissifolius [Zoll.] (M. arg.), coniferus [Zoll.] (M. arg.), cordifolius [Roxb.] (M. arg.), coriaceus [Baill.] (M. arg.), cornutus (M. arg.), corymbosus [(M. arg.)], Cumingii [Baill.] (M. arg.), cuneifolius [Zoll.] (M. arg.), cupularis (M. arg.), cuspidatus (Baill.), denticulatus [Bl.] (Bl.), depressus (M. arg.), Diepenhorstii [Miq.] (M. arg.), digynus [Wight] (M. arg.), dioecus [Forst] (M. arg.), divergens (M. arg.), flexuosus (Wight), giganteus [Zoll.] (M. arg.), Grayanus (M. arg.), Griffithianus (M. arg.), Harveyanus [(M. arg.)], *Helferi* (M. arg.), heterophyllus [(M. arg.)], Heudelotii (Baill.), hexandrus [Roxb.] (M. arg.), hispidus [Bl.] (M. arg.), hypoleucus [Reichb. & Zoll.] (M. arg.), javanicus [Bl.] (M. arg.), indicus (Wight), involucratus [Roxb.] (Baill.), leptostachyus [(M. arg.)], longestipulatus [S.Kurz] (M. arg.), macrophyllus [A.Gray] (M. arg.), Mappa [L.] (M. arg.), mauritianus (Baill.), *megallophyllus* [(M. arg.)], membranaceus (M. arg.), minutiflorus (M. arg.), monandrus (M. arg.), Mottleyanus [(M. arg.)], myrianthus (M. arg.), oblongifolius (Baill.), obovatus (Baill.), occidentalis (M. arg.), pachyphyllus (M. arg.), peltatus [Roxb.] (M. arg.), populifolius (M. arg.), pruinosus [Miq.] (M. arg.), rhizinodes [Bl.] (M. arg.), roettlerodes (Baill.), rugosus [Wall.] (M. arg.), secundus (M. arg.), Seemannii [(M. arg.)], sinensis [Baill.] (M. arg.), spinosus (M. arg.), stipulosus (M. arg.), strictus [Rchb. & Zoll.] (M. arg.), subfalcatus [Zoll.] (M. arg.), sumatranus (M. arg.), taitensis [(M. arg.)], tenuifolius (M. arg.), Teysmannii [Zoll.] (M. arg.), tomentosus (Wight), trichocarpus [Zoll.] (M. arg.), trilobus [Bl.] (M. arg.), Vedelianus [(M. arg.)], velutinus [Rchb. & Zoll.] (M. arg.), Vieillardii (M. arg.) OK.

Ferner: *Macaranga gummiflua* M. arg. = *Mappa g.* Miq. 1861 = *Mappa paniculata* Wall. Nr. 7810 (1847) = Tanarius paniculatus OK. Die von Hk.f. eingezogenen Arten sind vorstehend cursiv gedruckt; er hat *Macaranga megallophylla* mit rugosa vereint, welche aber in rugosa den älteren Namen hat. Hierzu noch aus Hk.f. Flora Brit. India unter *Macaranga*: Tanarius Brandisii (King), Curtisii (Hk.f.), Gambley (Hk.f.), gmelinifolius (King), Hosei (King), Hullettii (King), Kingii (Hk.f.), Kurzii (*membranacea* S.Kurz non M. arg.), Lowii (King), Maingayi (Hk.f.), perakensis (Hk.f.), pustulatus (Kurz), Roxburghii (Wight) OK.

Tithymalodes (oides) Ludw. (1737) def. 96; Mill. (1737) gard. dict. = *Pedilanthus* Neck. 1790. Die 2 Arten, welche Miller von dieser Tournefortschen Gattung aufführt, sind = *Euphorbia Tithymaloides* L. *α myrtifolia* L. = *Pedilanthus Tithymalodes* Poit. = Tithymalodes myrtifolium OK. und *β padifolia* L. = *Pedilanthus p.* Poit. = Th. padifolium OK. Die anderen Arten sind nach Boissier in DC. prod. XV^{II} 5/7, 1262 von *Pedilanthus* übertragen: Tithymalodes angustifolium (Bth.), aphyllum (Boiss.), articulatum (*Diad. a.* Kl. & Garcke), bracteatum (*Euph. br.* Jacq.), ? cordellatum (*Euph. c.* Haw.), Fendleri (Boiss.), Fiṅkii (Boiss.), Giesbreghtianum (Baill.), Houlletii (Baill.), involucratum (*Diad. inv.* Kl. & Garcke), linearifolium (Griseb.), macrocarpum (*Hexadenia m.* Kl. & Garcke), Oerstedtii (Kl. & Garcke), parasiticum (*Euphorbia p.* R. & P. = *Ped. ramosissimus* Boiss.), Pavonii (*Diadenaria Pav.* Kl. & Garcke), retusum (Bth.) OK. Ich sammelte:

Tithymalodes Fendleri OK. (Boiss.) La Guayra.

T. myrtifolium OK. (L.) Calcutta; als Zaun cultivirt.

Tournesol(ia) Ad. (1763) II 356; n. cor. Scop. 1777, Baill. p. p. = *Chrozophora* Neck. 1790 = *Crozophora* auct. Von Adanson unter Citation *Croton tinctorium* L. & Niss. act. ac. 1712 t. 12 diagnosticirt, wurde nach den altfranzösischen, von Magnol benutzten Namen Tournesol benannt und von Scopoli in Tournesolia emendirt, welcher Name auch von Necker citirt und nur willkürlich in *Chrozophora* verändert wurde.

T. plicata OK. (*Croton p.* Vahl = *Chroz. pl.* A.Juss. = *Croton hastatus* Burm. err. non L.) Dekkan.

Die übrigen Arten sind: Tournesolia Brocchiana (Schweinf.), gracilis (F.&M. 1837 = *Chr. sabulosa* Kar.&Kir. 1842), obliqua [Vahl] (Juss.), senegalensis [Lam.](Juss.), tinctoria [L.](Juss.), ? verbascifolia [W.](Juss.), Warionii (Cosson) OK. Die Citate in () beziehen sich auf *Crozophora*, die in [] auf *Croton*.

Toxicodendron = Hyaenanche.

Tragia involucrata L. *α* **Rheediana** M. arg. und var. **cannabina** M. arg. Vorderindien: Westghats.

T. volubilis L. St. Thomas. Trinidad.

153. Urticaceae.

Abelicea Rchb. „Sm." 1828 in Conspectus veg. p. 84 und mit dem Citat „Honorius Bellus" 1830 in Rchb. Nomenclator p. 68 = *Zelkoua* Spach 1841. Baillon hatte schon Abelicea „Belli ex Clus." 1877 anstatt *Zelkova* wieder eingeführt, wogegen BHgp. opponiren: Abelicea Belli est nomen specificum etc. Ob Honorio Belli im Jahre 1601 einen Genus- oder einen Speciesnamen aufgestellt, ist zur Sache gleichgültig und gegenstandslos; er hat aber eine bestimmte Pflanze damit bezeichnet, über die Smith in Linn. Trans. IX 126 ausführlich abhandelte und sie Ulmus? Abelicea nannte, dabei die Frage über das Genus offen lassend, weil er keine Früchte kannte. Nun hat aber Reichenbach dieselbe Pflanze mit einem Gattungsnamen l. c. versehen und dieses Genus neben Planera gestellt. Die Pflanze ist aus den Citaten Smith, bez. Hon. Bellus sicher zu recognosciren und daher darf das Nomen seminudum, das Reichenbach gab, nicht verworfen werden, mit gleichem Recht als BHgp. Wallich'sche nomina seminuda nicht verwerfen. Die spätere andere Umgrenzung der Gruppe seitens Endlicher, gegen welche BHgp. ausserdem sprechen, ist ebenfalls zur Sache ohne Belang. *Zelkoua* von Selkwa stammend, ward später *Zelkova* und besser *Zelkua* geschrieben. Die Arten sind:

1. *Zelkoua cretica* Spach = *Ulmus ? Abelicea* Sm. = Abelicea cretica OK.

2. *Rhamus carpinifolia* Pallas 1788 = *Planera Richardi* Mchx. 1803 c. syn. *Ulmus polygama* Rich. („1781"; der Academie in Paris übergehen, aber nicht aufgenommen und erst 1796 von Lamarck mit „Juss." publicirt) = *Planera crenata* Desf. 1829 = *Zelkoua cr.* Spach = *Planera carp.* Wats. = *Zelkova carp.* Stapf = *Rhammus ulmoides* Güldenst. Reisen (1787) c. syn. „Selkwa" 313, 427 fide Marschall von Bieberstein fl. taur. suppl. 187 = Abelicea ulmodes OK.

3. *Zelkua acuminata* Planch. = *Planera a.* Lindl. = Abelicea acuminata OK.

Adicea Raf. (1815) Analyse de la nature [Palermo 8°] p. 179 sub „Urticia"; Eaton (1818) Manual of bot. ed. II p. 477 in syn. *Urticae pumilae,*

sphalm. „*Adesia*“ *trinervia* Raf.; Raf. med. flora II 186 = *Pilea* Lindl. 1821 = *Adike* Raf. (1836) New flora of N. Am. c. cit An. nat. 1815; Torrey 1843 ut syn. Rafinesque hat den Namen ursprünglich Adicea geschrieben und nachdem ihn Eaton verschrieben hatte, die Schreibweise unnöthig geändert, stets bezieht sich der Name aber auf *Urtica pumila* L. = *Adicea trinervia* und *glaberrima* Raf. = *Pilea pumila* A.Gray = Adicea *(Adike)* pumila* Raf.

Adicea angulata OK. (Bl.) var. stipulosa OK. (Miq.) Stipulis majoribus. Java: Tjibodas.

var. Symmeria OK. (Wedd.) Stipulis minoribus. Java: Dieng. Sikkim.

A. ciliaris OK. [L.] (Wedd.) Portorico.

A. grandifolia OK. [L. p. p.] (Bl.; *P. grandis* Wedd.) Costarica.

A. involucrata OK. (*Urtica inv.* Sims 1823 = *P. pubescens* Liebm. 1851). Costarica.

A. microphylla OK. [L.] (Liebm.) v. muscosa OK. (Ldl.) Forma minor foliis angustis spathulatis. Java: Beutenzorg.

var. **herniariodes** Wedd. (Sw.) Forma minor foliis latis. Portorico.

var. trianthemodes Wedd. (Sw.) Forma major succulenta erecta vel ramis erectis. Portorico. Trinidad. Venezuela: Penang.

A. mollis OK. (Wedd.) Silla de Caracas, Waldregion.

A. repens [Sw.] (Wedd.) Portorico.

Zu ändern sind bei der Uebertragung der Arten:

P. rupipendia Wedd. = *Parietaria urticifolia* L.f. = A. urticifolia OK.
P. globosa Wedd. = *Urtica thymifolia* HBK. (nomen improprium) = A. thymifolia OK.
P. trinervia Wight = *U. melastomoides* Poir. „Vahl“ 1816 = A. melastomodes OK.
P. Maximiliani Miq. 1853 c. syn. *U. iners* Nees&Mart. 1823 = A. iners OK.
P. hederacea Wedd. = *U. hed.* Lam. 1796 = *U. betulifolia* Sw. 1787 = A. betulifolia OK.
P. Swartzii Wedd. = *U. ciliata* Sw. [non A. ciliaris OK.] = A. ciliata OK.

Die folgenden Arten sind mit unveränderten Artennamen nach Weddell's Monographie in DC. prod. XVI[I] übertragen, wobei sich blosse Autorcitate in () auf *Pilea* und in [] auf Urtica beziehen. Die „Arten“ selbst sind auf leichte Merkmale und geographische Differenzen basirt und dürfte ihre Zahl bei strenger kritischer Sichtung bedeutend zusammenschrumpfen. Adicea acuminata (Liebm.), alsinifolia (Wed.), anisophylla [Wall.] (Wed.), anomala (Wed.), arguta [HBK.] (Wed.), articulata (Wed.), astrogramma (Miq.), auriculata (Liebm.), boehmeriodes (Wed.), Boiviniana (Wed.), bracteosa (Wed.), capitellata (Wed.), carnosula (Wed.), celebica (Miq.), centradeniodes (Seem.), cephalantha (Wed.), ceratocalyx (Wed.), ceratomera (Wed.), chamaedrys (Wed.), chrysospleniodes (Wed.), citriodora (Wed.), clandestina (Wed.), consanguinea (Wed.), corymbosa (Bl.), crassifolia [(Bl.)], Cruegeriana (Wed.), cuneifolia [Sw.] (Wed.), cuneiformis [Poir.] (Wed.), dauciodora (Wed.), deltodea (Liebm.), dendrophila (Miq.), depressa [Sw.] (Bl.), diffusa [Sw.] (Wed.), diversifolia (Wed.), Dombeyana (Wed.), elegans (Wed.), elliptica (Hk.f.), falcata (Liebm.), fallax (Wed.), fasciata (Wed.), flexuosa (Wed.), Forsythiana (Wed.), Franquevilleana (Wed.), glomerata (Gris.), gnidiodes (Gris.), Goudotiana (Wed.), Griffithii (Bl.), guadelupensis (Wed.), heteronema (Gris.), Hilariana (Wed.), hirsuta (Wed.), hirtella (Miq.), Hookeriana (Wed.), hyalina (Fenzl), hygrophila [Miq.] (Bl.), inaequalis [Poir.]

(Wed.), insolens (Wed.), integrifolia (Liebm.), Kakurang (Bl.), laevicaulis (Wed.), lamiodes (Wed.), lanceolata (Wed.), latifolia (Wed.), laxa [Sw.] (Wed.), leucophaea [(Bl.)], Lindeniana (Wed.), longipes (Liebm.), lucens [Poir.] (Wed.), lucida [Sw.] (Bl.), Lundii (Liebm.), Manniana (Wed.), marginata (Wed.), mexicana (Wed.), mongolica (Wed.), multiflora [Poir.] (Wed.), nana (Liebm.), nitida (Wed.), nudicaulis [Sw.] (Wed.), nummulariaefolia [Sw.] (Wed.), nutans (Wed.), obtusata (Liebm.), ovalis (Gris.), oxydon (Wed.), pachycarpa (Wed.), Pavonii (Wed.), peltata (Hance), pendula (Gris.), peplodes [*Dubrueillia p.* Gaud.] (Hk. & Arn.), petiolaris [S. & Z.] (Bl.), Poeppigiana (Wed.), portoricensis (Wed.), producta (Bl.), propinqua (Wed.), pteropodon (Wed.), pulegifolia [Poir.] (Wed.), punctata [HBK.] (Wed.), radicans [Sw.] (Wed.), repanda (Wed.), reticulata [Sw.] (Wed.), rhexiodes (Liebm.), rhizobola (Miq.), rhombea [L.f.] (Liebm.), rivularis (Wed.), rotundata (Gris.), rubiaefolia (Bl.), rufa [Sw.] (Wed.), rugosa [Sw.] (Wed.), Sanctaecrucis (Liebm.), sarcophylla (Wed.), scripta [Don] (Wed.), scrobiculata (Liebm.), semidentata [Poir.] (Wed.), serpyllifolia [Poir.] (Wed.), serratifolia (Wed.), serrulata [Sw.] (Wed.), sessiliflora [Sw.] (Wed.), sessilifolia [Poir.] (Wed.), smilacifolia [Wall.] (Wed.), spathulata (Gris.), Spruceana (Wed.), stelluligera (Wed.), stolonifera [Sw.] (Wed.), subcrenata (Wed.), sublucens (Wed.), submissa (Wed.), subserrata (Wed.), succulenta (Wed.), ternifolia (Wed.), tetraphylla [Hochst.] (Bl.), Thouarsiana (Wed.), Trianaeana (Wed.), trichosanthes (Wed.), trichotoma (Liebm.), trilobata [Poir.] (Wed.), uliginosa (Phil.), umbellata [Bory] (Wed.), umbrosa [Wall.] (Wed.), Urticella (Wed.), variegata (Seem.), venulosa (Bl.), verbascifolia [Poir.] (Wed.), virgata (Wed.), vulcanica (Liebm.), Wightii (Wed.), Wrightiana (Wed.) OK. Ausserdem später aufgestellte *Pilea*-Arten: Adicea approximata (Clarke), atroviridis (Bkr.), Balfourii (Bkr.), Clarkei (Hk.f.), cordifolia (Hk.f.), fruticosa (Hk.f.), longifolia (Bkr.), macrodonta (Bkr.), modesta (Bkr.), obliqua (Hk.f.) OK.

[] **Alicastrum** P.Br. (1756) jam. 372; Ad. 1763. = *Piratinera* Aubl. 1775 = *Brosimum* Sw. 1788. Alicastrum wurde von Swartz citirt und zum Speciesnamen degradirt, als er die Gattung ausführlicher beschrieb und eine andere Art damit verband, die aber Grisebach zu Pseudolmedia stellte. *Brosimum* könnte auch wegen der älteren *Piratinera* Aubl. nicht bestehen bleiben. Die Arten sind: Alicastrum Brownei (*Brosimum Alicastrum* Sw.), Al. guianense (*Piratinera g.* Aubl. = *Brosimum Aubletii* Poepp. & Endl.), Gaudichaudii (Trécul), echinocarpum (Poepp. & Endl.), costaricanum (Liebm.), utile (*Galactodendron u.* (HBK.) OK.

Ambaiba Barrère (1741) Essai france équin. pg. 10 „Piso"; Adanson 1763 = *Coilotapalus* P.Br. (1756) = *Cecropia* Löfl. 1758. Barrère schrieb ausser technischen Notizen über diese Pflanze, die durch das Citat: Piso bez. Marcgraf genügend recognoscirbar ist, noch: Ambaiba amplissimo folio digitato caudice & ramis excavatis. Je me sers de ce nom avec Pison & Marcgrave pour un nouveau genre des plantes. Der jetzt übliche Name *Cecropia* müsste auch wegen *Coilotapalus* P.Br. fallen. Der Typus der Gattung ist *Cecropia peltata* L. = Ambaiba peltata OK.

Ambaiba costaricensis O.Ktze. n. sp. Folia 13(12—14)-palmatifida lobis obovato oblongis acutis integris utrinque viridia subtus in nervis pilis ± erectis brevissimis saepe capitatis scabriuscula supra punctis scabra ceterum

glabra (pubescentia araneosa lanata omnino deficiente) maxima ± 1/2 m longa. Petiolus 3/4—1 m longus intus medullo sambucino ferrugineo munitus. Arbor eramosus 4—8 m altus articulatus articulis cavis hospitium ad formicas praebentibus. Flores fructus ignoti. Costarica östlicher Theil 600—700 m häufig. Es giebt nur wenige Arten mit 12—14-theiligem Blatt und noch weniger ohne Blattfilz. Hemsley hat zu seiner *Cecropia mexicana* eine var ? foliis omnino glabris gestellt (150 Chontales Seemann 12/67), aber unter Vergrösserung zeigt das Originalexemplar grauen, sehr dünnen, verwebten Filz und zugleich auf den Nerven Haare wie A. costaricensis. Diese Pflanze hält also die Mitte zwischen dem kleiner- und filzigblättrigen Ambaiba mexicana OK. (*Cecropia m.* Hemsley), welche Art der eigenthümlichen Nervenhaare von A. costaricensis entbehrt und A. costaricensis selbst, welche nur diese Nervenhaare zeigt, sonst kahl ist; es sei diese var. ? von Chontales als Art Ambaiba Hemsleyana O.Ktze. genannt.

Die anderen Arten sind nun von *Cecropia* auf Ambaiba zu übertragen, wobei ich die Autorcitate für homonyme *Cecropia*-Arten in () setze: (vergl. Miquel in fl. bras. IV[I].)

Cecropia angustifolia Trécul von Miquel mit der älteren *C. digitata* Kl. vereinigt = Ambaiba digitata OK.

Cecropia digitata Miq. „Ten." non Kl. = Ambaiba Tenoreana OK.

Ferner mit unveränderten Arten-Namen: Ambaiba Adenopus (Miq. „Mart."), acutifolia (Trécul), albicans (Trécul), bicolor (Kl.), carbonaria (Mart. & Miq.), cinerea (Miq.), commutata (Schott), concolor (W.), cyrtostachya (Miq.), dentata (Kl.), Goudotiana (Trécul), hololeuca (Miq.), Humboldtiana (Kl.), Klotzschiana (Miq.), latiloba (Miq.), leucocoma (Miq.), leucophaea (Miq.), lyratiflora (Miq.), membranacea (Trécul), nivea (Poepp.), obtusa (Trécul), obtusifolia (Bert.), pachystachya (Trécul), palmata (W.), panamensis (Hemsl.), pinnatiloba (Kl.), propinqua (Miq.), Ruiziana (Kl.), Schiedeana (Kl.), Schreberiana (Miq.), sciadophylla (Mart.), strigosa (Trécul), surinamensis (Miq.), tubulosa (Kl. „Ruiz") OK.

Antiaris = Ipo.

Artocarpus = Saccus.

Boehmeria = Ramium.

† Botryomorus = Perlarius.

Brosimum = Alicastrum.

Broussonetia = Papyrius.

[] **Bucephalon** L. (1737) gen. pl. 375, Plum. ed. Burm. 1756 t. 67 fig. 1 = *Trophis* P.Br. 1756, L. 1759 BHgp. identificiren die beiden Gattungen als „Trophis L. gen. Nr. 1103 und Bucephalon L. gen. Nr. 1230" aus der Wiener illegalen Ausgabe von 1767. Linné hatte aber schon 1737 die Plumier'sche Gattung, wenn auch in Frucht und in Blüthe unvollkommen bekannt, unter den Fragmenta Plumieriana Nr. 927 aufgenommen, sie aber später in syst. XII (1767) zu Gunsten der Browne'schen Gattung, deren Art er eher beschreiben konnte, fallen lassen. Es ist aber *Trophis americana* L. 1759 = Bucephalon racemosum* L. 1753. Die anderen Arten sind: Bucephalon mexicanum (*Trophis m.* Bureau), glabratum (Liebm.) OK.

Cecropia = Ambaiba.

Celtis occidentalis L. var. **crassifolia** Gray. U. St.: Hudsonriver Thal.

Chamaedryfolia Dill. (1738) Catal. pl. afr. Shawii Nr. 133 = *Forskohlea* L. 1764. Dillenius schreibt dazu: „Ch. tomentosa, maskatensis Pluk. Alm. p. 97 t. 275 fig. 6. Folia digitis adhaerebant. Lappae capitulorum instar. Calyx hexaphyllus. Semina oblonga punctata angulata gossypio obvoluta". Dies ist *Forskohlea tenacissima* L. = Chamaedryfolia tenacissima OK. Ich darf den adjectivischen Namen nicht als solchen verwerfen. Die anderen Arten sind nach Weddell in DC. prod. XVI[1] 235^{54-57} übertragen: Chamaedryfolia procridifolia (Webb), candida (L.f.), viridis (Ehrbg.) OK. und folgende:

Ch. angustifolia OK. (Retz.) Tenerifa, Gran Canaria.

Chambaina squamigera Wedd. (Wall.) Sikkim.

Conocephalus suaveolens Bl. *α* **ovatus** Miq. var. macrocephalus O.Ktze. Capitulum fructigerum ± 3 cm magnum fructibus numerosissimis (150—200). Java: Preanger. Die var. microcephalus hat halb so grosse Köpfe mit nur $^1/_2$—$^1/_4$ soviel Blüthen.

Die Lebermoosgattung *Conocephalus* Hill 1751 hat einen anderen Namen zu erhalten, sonst müsste Conocephalus Bl. 1825 neu benannt werden [1]).

Cudrania = Cudranus.

Cudranus Rumpf V 22 t. 15 und 16 = *Cudrania* Trécul. Eigentlich dasselbe Wort mit verschiedener orthographischer Endung, aber *Cudrania* ist besonders aufgestellt worden. Trécul trennte von *Batis spinosa* auct. nec Roxb. = *Trophis spinosa* W., die auf *Cudranus bimanus* (= *javanicus* oder *javanus*) und *C. amboinicus* (= *amboinensis*) Rumpf gegründet ist, ein neues Genus mit einer habituell dem Cudranus spinosus äusserst ähnlichen Art: Plecospermum spinosum ab, die sich in den ♂ Blüthen durch lange in der Knospenlage eingebogene Staubfäden, und ♀ durch zur Fruchtzeit nicht persistente Perianthblätter unterscheidet. Die Filamente von Cudranus sind übrigens nicht fädlich, wie Trécul angiebt, sondern breit subulat kurz. Rumpf unterschied seine 2 vermeintlichen Arten durch die Bestachelung; diese variirt aber auf derselben Pflanze. Da wir nur diese eine auf dem indischen Archipel ohne Plecospermum vorkommende Art kennen — sie ist sonst noch weit in Asien, Afrika, Australien verbreitet — und Rumpf ausserdem die characteristischen persistenten Fruchtperianthe genügend erkennbar abbildet, so liegt keine Veranlassung vor, zu zweifeln, dass *Cudrania* Trécul = Cudranus Rumpf ist. — Auch der Artenname, den Roxburgh, bez. Willdenow gaben und den Trécul in *C. javanensis* verändert hatte, muss beibehalten werden; denn es ist durch nichts erwiesen, dass diese Autoren schon Plecospermum gekannt und damit verwechselt hätten.

Cudranus spinosus OK. (*Batis sp.* Roxb. = *Cudrania javanensis* Trécul) Anam: Turong. Java: Wilis. Was Wight ic. t. 1960 abbildet und von Hk.f. in Fl. brit. India hierher gezogen wird, unterscheidet sich schon durch 2 Griffeläste anstatt 1 Griffel und ist auszuscheiden.

Debregeasia = Morocarpus.

---

[1]) **Hepatica** Haller (1742) enum. stirp. helv. 126 = *Conocephalus* Hill 1751, Wigg. 1780, Neck. 1790, Dumortier 1822 = *Fegatella* Raddi 1818. Von Haller wird l. c. nur eine Art aufgeführt und beschrieben; es ist dies = *Marchantia conica* L. = *Conocephalus c.* Dum. = *Fegatella c.* Corda = Hepatica conica OK. Der Name Hepatica Hall. (non L. 1735 = *Trinitas* Haller, quae nunc Anemone) hat bloss für diese eine Gattung der Lebermoose zu gelten; Haller hat l. c. neben Hepatica noch Marchantia aufgeführt, also Hepatica nur im engeren Sinne gebraucht.

Droguetia pauciflora Wedd. (*Urtica p.* Hochst. 1850 = *D. diffusa* Wedd.; *Pouzolzia d.* Rich. 1851) Java.

Elatostemum. Forster schrieb Elatostema, Endlicher Elatostemma, da aber die Ableitung von στημων zu gelten hat und die Wörter stemon (Staubfaden) (stemum latinisirt) und stemma (Kranz) ganz verschiedenen Sinn haben, die unrichtige Schreibweise stema aber zu Verwechselungen Anlass giebt, so dürfte die orthographische Correctur in Elatostemum zu billigen sein.

E. acuminatum Brongn. (Poir.) Java.
E. integrifolium Wedd. (Don) Java: Bromo.
E. lineolatum Wight. Sikkim.
E. macrophyllum Brongn. Java: Gede.
E. platyphyllum Wedd. Sikkim.
E. sessile Forst. Java.
E. strigosum Hassk. Java.

Ficus alba Reinw. α nudinervis O.Ktze. Java; Jahore bei Singapur. Ich unterscheide:

α nudinervis O.Ktze. Folia supra glabra subtus praeter nervos glabros tenue (adpresse) tomentosa basi plerumque acuta vel angustata.

β gossypina OK. (Wall.) Folia supra subpilosa glabrescentia subtus praeter nervos pilosos lanato tomentosa nonnulla basi cordata, cetera basi acuta.

γ Kingii O.Ktze. (King, the Species of Ficus t. 186 fig. 1 = Forbes Nr. 2583 ex Sumatra in herb. Kew) Folia supra pilosa subtus cum nervis velutino-tomentosa (pilis ± rectis patentibus) omnia cordata.

F. Ampelas Burm. α normalis. Folia integerrima. Java: Wilis, Sindanglaja.

β politaria OK. (Lam.) Folia repanda supra grosse dentata. Java: Salak. Blätter zum Poliren von Holz gebraucht.

F. annulata Bl. Java: Salak.
F. bengalensis L. Bengalen, cult.
F. Benjaminea L. Java, wild und cult.
F. callophylla Bl. Java.
F. callosa W. Java. Die Blattstiele sind meist auffallend lang, ± 1/3 so lang als das Blatt, also meist länger als bei King l. c. t. 85.
F. cunia Ham. Sikkim.
F. cuspidata Reinw. Java: Wilis.
F. elastica Roxb. Singapur, cult.
F. fistulosa Reinw. α normalis. Internodia (— 6 cm) longa. Folia membranacea. Cambodgia?

β tengerensis OK. (Miq.) Internodia brevia (vix 2 cm longa). Folia subcoriacea. Java: Tjihaur, Sumbing. Hierzu *Imhofia* Zollinger msc. non al.

F. fulva Reinw. var. contracta O.Ktze. Folia obovata integra vel paucilobata supra basim cordatam vel obtusam contracta. Java: Tjibelong.

F. gibbosa Bl. Java: Salak.
F. glabella Bl. var. affinis King. Hongkong.
F. glomerata Roxb. Vorderindien: Westghats.
F. grossulariodes Burm. 1768 (*F. heterophylla* L.f. 1781.) f. assamica OK. (Miq.) Folia omnia brevipetiolata basi subtruncata vel cordata lata (1:3—5). Cambodgia. Auch die ungetheilten Blätter dieser Varietät haben eine gestutzte bis herzförmige Basis, nicht spitz wie King solche t. 94 nur abbildet, und die gelappten Blätter haben bei dieser Varietät auch kurze Stiele.

var. subpanduriformis OK. (Miq.) Folia omnia brevipetiolata e basi

subtruncata vel subcordata integra 3—4 cm lata vel breviter triloba sensim acuminata — 18 cm longa. Cambodgia. Auch diese, übrigens seltene Varietät oder Form bildet King in seinem sonst so reich illustrirten Werk nicht ab. Sie ist nur eine sehr extreme Form und tritt zuweilen selbstständig auf. Die Variabilität der Blätter bei einigen Feigenarten findet sich theils auf einer Pflanze zugleich oder im Verlauf der verschiedenartigen Entwicklungszustände, zuweilen aber kommen bestimmte Blattformen nur auf gewissen Pflanzen vor und dann darf man diese als Varietät bezeichnen.

Weshalb King den älteren Namen Burmann's F. grossularioides, der sich auf die Früchte bezieht, nicht den Vorzug giebt, ist mir unerklärlich; es sei denn, dass er den Namen heterophylla für besser hält; aber ob gut oder besser, die Priorität muss geachtet werden. Burmann und King citiren beide zu dieser Art Rheede's Valli tengam 3 t. 62. Die Bracteen an der Oeffnung der „Feige" sind bei dieser Art sehr zahlreich, flach, stumpf, imbricat, anliegend, wodurch sie sich von der betreff der Blattform ebenfalls veränderlichen und unserer Varietät manchmal nahe kommenden F. Riedelii unterscheidet; cfr. King t. 120.

F. hirta Vahl. *α* normalis. Singapur.

β triloba OK. (sp. Ham.; syn. Hk.f.; *F. Roxburghii* Miq.) Fructus foliaque 2—4-plo majora; folia saepius triloba. Sikkim.

F. hispida *α* viridis O.Ktze. Folia utrinque viridia pilis parvis hispida. Java. Bengalen.

β incana O.Ktze. Folia subtus incana inter venas hispidas pubescentia. Hongkong. Sikkim.

F. infectoria Roxb. Bengalen.

F. lepicarpa Bl. Java: Njadiredju.

F. leucantatoma Poir. (suppl. II 654) Java: Kuripan.

F. obscura Bl. Java. Variirt mit axillären einzelnen Receptakeln und separaten stammständigen zusammengesetzten Inflorescenzen, d. h. blattlosen Fruchtzweigen.

F. ovodea Jacq. (1822 = *F. diversifolia* Bl. 1825). *α* normalis. Folia omnia obtusa nervo medio dichotomo. Java: Tjibodas 1500 m.

β **lutescens** King (Desf.) Folia plurima acuta nervo medio indiviso. Java: Takubanprahu 1600 m. In Miquel's Flora nicht aufgeführt, aber an beiden Fundorten sicher wild. Wenn Blume später die Heterophyllie fand, so ist dies kein Grund, den älteren Namen Jacquin's zu verwerfen.

F. parietalis Java: Solo.

F. pilosa Bl. Java: Solo, cultivirt.

F. pisiformis Wall. var. microtus OK. (Miq.) Folia angustiora (1:3—5) integerrima glabrescentia. Java. Die Rudimente der Haare sind als Punkte unter der Lupe noch erkennbar.

F. pyriformis Hk.&Arn. Hongkong.

F. religiosa L. cult. Singapur. Bengalen.

F. retusa L. Hongkong.

F. Ribes Reinw. Java: Tjibodas. Die kleinen Früchte an blattlosen Zweigen am Baumstamme unter der Krone häufen sich in enormen Massen (geschätzt bis zu ± 10 000) an.

F. Rumphii Bl. Birma: Maulmein.

F. tricolor Miq. Java: Megamendon, Wilis. Der dünne Blattfilz ist grau, die Blätter sind basal abgerundet, die Früchte gelb und sehr kurz gestielt. Bei F. alba ist der Filz weiss bis zimmtfarbig, die Blätter sind weiss (bei *α*), basal spitz oder herzförmig, die Früchte sind sitzend und schmutzig braun.

F. toxicaria L. Java: Tjihaur.
F. truncata Miq. Java: Ponorogo.
F. variegata Bl. Java: Probolingo.
var. **chlorocarpa** King (Bth.) Hongkong.

Fleurya aestuans Gaud. (L.) Barbados. Batavia.
F. interrupta Gaud. (L.) Penang. Ich sammelte diese Art mit z. Th. wurzelständigen Inflorescenzen!

Forskohlea = Chamaedryfolia.

Gesnouinia arborea Gaud. (L.) Tenerifa: Taganana. Aendert f. albida und f. rubra O.Ktze. Inflorescentia albida vel sordide rubra.

Girardinia palmata Gaud. (Forsk. 1775). *α* heterophylla OK. (Vahl 1790). Folia integra trilobaque, dentata serrata. Java: Malawar.
β **vitifolia** Wedd. Folia profunde 3—5-fida lobis grosse dentatis. Java.
γ acerifolia OK. (Zenker pl. ind. 1835 t. 3/4 = *G. zeylanica* Dcne. = var. *zeylanica* Hk.f. Folia profunda 3—5-fida lobis pinnatilobis incisis duplicato serratis. Sikkim. — *α—γ* Foliorum basis truncata vel late cordata.
δ subpeltata O.Ktze. Folia suborbicularia 1/5 incisa lobulis multis (± 20) grosse dentatis basi lobis peltato incumbentibus. Java: Bromo.
Die Länge der auf einem Säulchen oder Polster meist gegabelten Brennhaare ist variabel und zwar ganz unabhängig von der Blattform.

Greeneina = *Helicostylis* Trécul 1847 non Helicostylum (ium) *Corda 1842 gen. fung. *Helicostylis, um ium* sind bloss orthographisch zulässige Varianten eines Wortes; deshalb ist diese Gattung neu zu benennen. Zwar ziehen BHgp. fraglich Maquira Aubl. hierher, aber diese Pflanze war Aublet bloss im Knospenzustande bekannt; deshalb verwarfen auch BHgp. den Namen Maquira. Ausserdem ist Maquira von Miquel fl. bras. fraglich zu Olmedia, von Bureau in DC. prod. mit Perebia laurifolia Trec. zusammengestellt worden, sodass Maquira sehr streitig ist und wohl auch bleiben wird. Ich benenne *Helicostylis* Trécul nun Greeneina zu Ehren des Prof. E. L. Greene in San Francisco, Herausgeber der Pittonia, der auch für loyale Benennung der Pflanzen nach Prioritätsrecht eifrig wirkt. Die 2 Arten sind: Greeneina Poeppigiana OK. = *Olmedia Poepp.* Mart. 1837 = *Olmedia tomentosa* Poepp. & Endl. 1838 = *Helicostylis Poepp.* Trécul 1847 und Greeneina affinis OK. = *Helicostylis affinis* Miq.

Helicostylis = Greeneina.

Helxine = Soleirolea.

[] **Ioxylon** (male cor. *Toxylon*) Raf. 1817 Mus. Nat. sc . . . & 1817 American Monthly Mag. II 118 (Journ. de phys. Paris 1819 pars II 260) = *Maclura* Nutt. 1818. Rafinesque reclamirt sowohl in Journ. Phys. l. c. schon 1819, als wiederholt später (cfr. Gardener's Mag. VIII 247, Raf. medical flora II 268 und namentlich in seiner New flora III 42) die Priorität für sein mit Beschreibung aufgestelltes Genus Ioxylon gegenüber *Maclura* Nutt. Es hat daher Ioxylon pomiferum* Raf. 1817 für *Maclura aurantiaca* Nutt. 1818 zu gelten, wogegen der 1836 geänderte Name: *Toxylon Maclura* Raf. incorrect ist. Vergl. auch E. L. Greene in Pittonia II 122.

[] **Ipo** Pers. (1807) synopsis II 566 = *Antiaris* Lesch. 1810. Persoon hat den Vernacularnamen Ipo, den Rumpf II 263 t. 87 zu Arbor regis toxicaria = Ipo Macassar. = der giftigen vielbefabelten (cfr. mein Buch: Um die

Erde, 359) *Antiaris toxicaria* Lesch. als lateinischen Gattungsnamen aufgenommen. Die Diagnose hat er offenbar nach der Pflanze selbst noch ergänzt; er citirt Deschamps ausserdem. Die Arten, sehr nahe miteinander verwandt, und vielleicht nur zu 1 Formenkreis gehörend, sind: Ipo toxicaria* Pers., macrophylla (R.Br.), Bennettii (Seem.), rufa (Miq.), innoxia (Bl.), ? palembanica (Miq.) OK.

Laportea = Urticastrum.

Lecanthus peduncularis Wedd. (Wall.) Sikkim.

Leucosyke capitellata Wedd. (Poir.) Java.

Maclura = Ioxylon.

Maoutia Wedd. 1854 = *Lecanocnide* Bl. (1856) mus. bot. II t. 12. Die Vorrede zu Mus. bot. II datirt allerdings 6. Jan. 1852 und t. 12 ist auch wohl 1852 gedruckt; es ist aber nicht vor 1856 publicirt worden. Bentham hat in dieses Buch folgende Notiz geschrieben: Printed the first 7 or 8 numbers in 1852. I saw them at Blume's in 1853, but none were published till 1856.

M. diversifolia Wedd. (Bl.) Java: Wilis.

M. Puya Wedd. (Wall.) Sikkim.

Morocarpus S.&Z. 1846 = *Debregeasia* Gaud. (± 1850). Wie Blume in Mus. bot. II schon angiebt, hat Morocarpus die Priorität. BHgp. haben sich, indem sie *Debregeasia* bevorzugten, offenbar durch eine irrige Notiz in Gaudichaud's Atlas täuschen lassen; das Titelblatt ist ohne Jahreszahl und war in Kew darauf 1839—46 notirt. Diese Zahlen sind jedenfalls aus der 1. Ausgabe von Pritzel's thesaurus litt. entnommen, beziehen sich aber auf die vorher erschienenen nicht botanischen Publicationen der Bonite-Reise; in der zweiten Auflage giebt Pritzel für die Botanik der Bonite richtig 1844—66 an.

M. longifolius Bl. em. sensu *M. velutina* Gaud. in Hk.f. fl. brit. Ind. (*Urtica longifolia* Burm.) α velutina O.Ktze. Folia subtus alba tenue tomentosa. Java: Bromo, 2000 m „Tjemoro". Sikkim 1400 m.

var. **virens** Wedd. Java: Tjibodas.

Die anderen Arten sind: Morocarpus edulis S.&Z., dichotomus Bl., salicifolius Bl. (*Urtica s.* Don 1825 = *U. bicolor* Roxb. 1832 = *Debregeasia b.* Wedd.), leucophyllus [Wall.] (Wedd.), dentatus (Hk.f.), squamatus (Hk.f. „King"), ceylanicus (Hk.f.) OK.

Morus alba L. v. **serrata** Bureau (Roxb.) Anam cult. Vent.

[] **Papyrius** Lam. (1798) ill. t. 762 = *Broussonetia* ~~L'Hér.~~ (1799) règne veg. III 547. ~~L'Héritier~~ Ventenat citirt selbst t. 762 von Lamarck und verändert den Namen bloss, weil noch keine Beschreibung dazu veröffentlicht war. Da diese Beschreibung aber kein unbedingtes Erforderniss ist, muss Papyrius wieder hergestellt werden. Es ist *Papyrius japonica* Poir. 1804 = *Morus papyrifera* L. 1753 = *Broussonetia p.* Vent. = Papyrius papyrifera OK. Die anderen Arten sind: Papyrius Karinoki (Sieb.), Kaempferi (Sieb.) OK.

Parietaria debilis Forst. Canaren: Insel Palma und Gomera.

Perlarius Rumpf (1744) IV 120 t. 56 non 122 t. 57 = *Pipturus* Wedd. 1854 = *Botryomorus* Miq. 1859. Rumpf hatte zweierlei Perlarius; die erste Art ist *Pipturus incanus* Wedd. = *P. velutinus* Wedd. = *Urtica incana* Bl. = *Botryomorus paniculata* Miq. = *Morus paniculatus* Roxb. = Pelarius incanus OK. *Botryomorus* Miq. wird zwar von Durand als besondere Gattung aufgeführt, sonst wohl aber von keinem Anderen, und Miquel

hat sie selbst in fl. ind. bat. suppl. 414 (Fussnote) sehr richtig zu *Pipturus* gestellt, also zurückgezogen. Rumpf bildet die weibliche Pflanze ab, welche die characterischen fädlichen Griffel sicher erkennen lässt, so roh auch die Zeichnung sein mag; an der daneben gezeichneten Frucht sind sie natürlich abgefallen. Nun hat Rumpf noch einen anderen Perlarius mit Solanaceenhabitus, aber die Beschreibung passt nicht dazu; die Pflanze ist von Niemand enträthselt worden und daher auszuschliessen. Da die Rumpf'schen Pflanzen verbrannt sind, ist auch keine Aussicht vorhanden, die Beschreibung oder Abbildung zu corrigiren. *Dartus* Lour., womit Loureiro diese andere Perlarius identificirte, stimmt, wie schon DC. prod. XIII (I) 674 in nota darlegt, nicht mit der Rumpfschen Beschreibung überein und ausserdem ist *Dartus* Lour. selbst eine räthselhafte Pflanze. Rumpf erwähnt sehr kurz noch Abarten, die ebenfalls unermittelbar sind, so dass also die sichere Perlarius I t. 56 = *Pipturus incanus* für diesen zu gelten hat. Die anderen Arten sind: Perlarius albidus [Hk. & A.] (Wedd.), argenteus [Forst.] (Wedd.), asper (Wedd.), mollissimus [Bl.] (Wedd.), platyphyllus (Wedd.), repandus [Bl.] (Wedd.), rotundifolius [Poir.] (Wedd.) OK.

Phenax rugosa Wedd. (Poir.) La Guayra — Caracas.

Pilea = Adicea.

Pipturus = Perlarius.

Pouzolzia Gaud. (1826) incl. *Memorialis* Wall. (1831) „Ham.", § Benn. 1838, genus Wedd. 1857. Engler in Pfl. fam. trennt wieder *Memorialis*, die BHgp. schon eingezogen hatten, von Pouzolzia, aber der Unteschied bez. der ♂ Perigonblätter ist nicht durchgreifend, da z. B. *Leptocnide* (cfr. Blume Mus. II. t. 57), die Engler selbst zu Pouzolzia zieht, wohl die Blattnervatur von § Eupouzolzia, aber die an der Spitze cucullar inflexen Perigonblätter wie § Memorialis hat, und Pouzolzia zeylanica OK. (= *P. indica* Gaud.), die wegen der ganzrandigen Blätter § Memorialis nähersteht, hat ebenfalls apical inflexe Perigonblätter; ihre Nervatur ist kaum abweichend von einigen Arten der § Memorialis.

Für Pouzolzia existirt zwar ein älterer Name in *Crateogonum* Rumpf, aber Rumpf begriff darunter und confundirt damit auch die Rubiacee Oldenlandia, sodass *Crateogonum* ein genus dubiosum delendum und der Name zu verwerfen ist. Die Urticacee und die habituell allerdings äusserst ähnliche Rubiaceen-Art sind oft schon verwechselt worden und werden jetzt noch manchmal in den Herbarien verwechselt. Rumpf's *Crateogonum* ist zu beiden von den Autoren gestellt worden, aber als Mixtum beider kann es für keine dieser Gattungen gelten.

P. frondosa OK. (*Boehmeria fr.* Don Anfang 1825 = *Urtica sanguinea* Bl. Ende 1825 = *Urtica viminea* Wall. 1831 p. p. = *P. viminea* Wedd.)
var. **fulgens** Wedd. (*B. frondosa* Don) Folia subtus albo tomentosa. Sikkim.
var. sanguinea OK. (Bl.) Folia pubescentia viridia. Java: Dieng.
var. **glabra** Bl. Sikkim.
var. **sublanceolata** Zoll. & Mor. Folia scabra sublanceolata. Java.
var. **Microceltis** Wedd. (Miq.). Java.

P. fuscescens O.Ktze. n. sp. Suffrutex erectus —3 m altus glaber vel glabrescens; caules obtuse quadrangulares; folia opposita late lanceolata (1 : $2^1/_2$—3) dentata basi acuta edentata trinervia nervis lateralibus adscendentibus cum nervis superioribus patentibus anastomasantibus supra rugosa siccitate nigricantia subtus fuscescentia venis prominentibus reticulata. Flores in axillis foliorum glomerulati stipulis lineari lanceolatis suffulti. Flores ♂ et ♀ fere ut

in Pouzolzia (*Leptocnide*) rubricaulis Wedd. (Bl. mus. bot. II t. 57). Stigma lanceolatum recurvatum supra papillis subplumosum basi constrictum. Java: Vulcan Gede. Den opositen gezähnten Blättern nach sollte man ein Ramium (= *Boehmeria*) vermuthen, aber der Griffel ist basal eingeschnürt (der einzige durchgreifende Unterschied der beiden Gattungen!) und auch sonst gleicht keine der wenigen ostindischen Ramium-Arten mit axillären Blüthenköpfchen unserer neuen Art. Unter Pouzolzia-Arten mit gezähnten Blättern, ist es die erste Art mit opositen Blättern. Die braune Färbung der Herbarexemplare ist sehr auffallend, namentlich im Vergleich mit anderen Arten.

P. zeylanica OK. (*Urtica zeylanica* L. 1753 = *Parietaria indica* L. 1767 = *Urt. alineata* L. 1774 = *Pouz. indica* Gaud.) α cordatosessilis O.Ktze. Folia opposita lata (1 : $1^1/_2$—$2^1/_2$) sessilia cordata. Java.

var. **alineata** Wedd. (L.) Folia opposita longiora (1 : 3—5) brevipetiolata basi ± obtusa. Java. Sikkim.

var. glomerata OK. (Bl. 1825 = var. angustifolia Wedd.; sp. Wight 1856) Folia alternantia. Java.

var. glomerata OK. f. parvifolia O.Ktze. Folia 2—3-plo minora. Java.

v. **microphylla** Hk.f. Folia opposita parva. Sikkim.

Ausserdem var. indica OK. (L.) Folia opposita lanceolata (basi acuta).

P. triandra Bl. (*Urtica* Bl. 1825 = *P. parvifolia* Wight) Java: Beutenzorg, Reisfelder.

Ramium Rumpf (1747) V 214 t. 59 fig. 1 = *Boehmeria* Jacq. 1763 = *Caturus* L. p. p. 1767. *Ramium majus*, die einzige Art der Gattung bei Rumpf, ist die allbekannte Ramipflanze, welche Linné unter Citation von Rumpf *Urtica nivea* nannte; sie ist = *Boehmeria nivea* Hk. & Arn. = *B. tenacissima* Gaud. = Ramium niveum OK. Rumpf beschreibt die Pflanze ganz gut, sodass kein Zweifel bei den Autoren über sie und ihre Benennung herrscht; er bildet sie schlecht ab, was vielleicht Linńé später veranlasst hat, diese Tafel zu Urtica aestuans (jetzt Fleurya aestuans) allerdings mit ? zu citiren, wovon ihn doch schon die Beschreibung Rumpf's (folia inferne albicantia etc.) hätte abhalten sollen. Doch Linné war mit den exotischen Urticaceen nicht gerade glücklich; zu *Urtica* (Fleurya) *interrupta* L. citirt er u. A. auch *U. zeylanica* Burm. = Girardinia palmata Gaud. Man darf den Namen Ramium nicht deshalb verwerfen, weil Rumpf diesen Namen noch als Synonym zu seiner *Ganja agrestis* = Corchorus L. gestellt hatte; denn er unterscheidet die Gattungen in Wort und Bild genau und stellt unter Ganja sativa ausdrücklich die Namen Ramium minus etc. nur als obsolet bez. Synonym hin. Auch bei Ramium majus schreibt er „Latine: Ramium majus ad distinctionem praecedentis Rami minoris sinensis seu bengalensis quod est Ganja hortensis."

R. caudatum OK. (*Urtica caudata* Burm. 1768 = *Urt. japonica* L.f. 1781 = *Boehmeria platyphylla* Don 1825 em. Wedd.). Der Name caudata bezieht sich auf die langen geschwänzten Aehren. Von den zahlreichen Varietäten dieser proteusartigen Species sammelte ich:

var. maximum O.Ktze. Folia maxima —25 cm longa et 23 cm lata oblique cordata glabrescentia. Sikkim. Ein 3—4 m hoher Baum, dessen grosse Blätter incl. Blattstiele —35 cm messend, noch von den axillären Inflorescenzen ± überragt werden. Hierzu var. canescens Wall. p. p. non Wedd.

var. ternifolium OK. (Don 1825 = var. *canescens* Wedd.) Folia 6—12 cm longa subrotunda acuminata grosse serrata subtus canescentia vel tomentosa. Java; Sikkim.

var. **rugosissimum** Wedd. (Reinw.) Java.

R. cylindricum OK. (*Urtica c.* L. = *Böhmeria c.* W.). Pennsylvanien.
R. Didymogyne OK. (*Boehm. D.* Wedd.). Birma: Maulmein.
R. Hamiltonianum OK. (*Urtica H.* Wall.). Sikkim.
R. japonicum OK. (*Splitgerbera japonica* Miq. Com. phyt. 134—136 t. 14) optime! (1840) = *Urtica bifida* Hassk. 1844 = *Boehmeria bifida* Bl. = *Urt. biloba* Sieb. Kruidk. Naamslist ex Bl. (1844) = *Boehm. biloba* Wedd.). Japan. (Nicht mit *Boehmeria japonica* Miq. zu verwechseln, welche jetzt Ramium caudatum OK. ist.)
R. macrophyllum OK. (*Boehmeria macr.* Don) Sikkim.
R. niveum OK. (L.). Java, cult.
R. sidifolium OK. (*Boehmeria s.* Wedd. 1854 = *B. diffusa* Wedd. 1856 = *B. comosa* Wedd. ex Ham. msc. in Wall. Cat.?). Java: Bromo, Malawar 2000 m. Birma: Maulmein. Sikkim. Der Name comosa Ham. ist einer von den verschiedenen Synonymen zu *Urtica viminea* Wall. p. p. = Pouzolzia viminea Wedd.; es ist daher unsicher und in keiner Weise zu rechtfertigen, diesen Namen comosa zu wählen; cfr. Einleitung, Commentar zu Regel 64.
R. tenue OK. (*Boehmeria rugulosa* var. *tennis* King). Glabrum; folia alterna membranacea ovata acuminata basi obtusa grosse dentata trinervia nervis lateralibus haud ad apicem productis. Capitula in spicis aphyllis partim axillaria solitaria sessilia. Sikkim ± 2200 m. Die Zusammenstellung dieser Pflanze mit *B. rugulosa* von King (cfr. Hk.f., fl. brit. Ind.) ist ungerechtfertigt und Hk.f. hat ganz recht, wenn er eine andere Species darin vermuthet; R. tenue steht R. caudatum *(B. platyphylla)* var. longissimum näher, hat aber durchweg abwechselnde Blätter; es ist ein Strauch mit bis 7 m langen ruthenförmigen Aesten, die sich im Bogen erheben und wieder senken. Die Blüthen sind auffallenderweise auf demselben Strauche bald in axillären sitzenden einzelnen Köpfchen, bald in blattlosen Aehren entfernt geknäuelt; dadurch werden die 2 Haupteintheilungen der Gattungen mit einer Ausnahme versehen. — Ramium rugulosum OK. (Wedd.) ist auffallend verschieden: dicke, unterseits grau behaarte, gekerbte subquinquenerve Blätter mit meist spitzer Basis; die mittleren Blattnerven laufen bis zur Spitze aus.

Von den übrigen *Boehmeria*-Arten, die Weddell in DC. prod. 1869 aufführt, sind zunächst folgende bei der Ueberführung zu Ramium mit anderen als dort angenommenen Speciesnamen zu versehen:

Boehmeria excelsa Wedd. 1856 = *Procris exc.* Steud. 1850 = *Splitgerbera denutata* Gay 1849 = Ramium denutatum OK.
B. caudata Sw. [non Ramium caudatum OK. (Burm.)] = *B. ampullaceum* HBK. = R. ampullaceum OK.
B. stipularis Wedd. 1854 = *Urt. grandis* Hk. & A. 1841 = R. grande OK.

Für *Boehmeria malabarica* Wedd. citirt Hk.f. in fl. brit. Ind. U. aquatica Moon (1824). Es würde dies der älteste Name sein, aber es ist nur ein umstrittenes nomen nudum und muss daher cassirt werden. Weddell basirt nämlich auf U. aquatica seine Pouzolzia aquatica (= pentandra ex Hk.f.). Da nun Weddel sowohl als Hooker nur nach Herbarexemplaren urtheilen konnten und eine Verwechselung dieser 2 Pflanzen bei diesen Forschern nicht gut denkbar ist, so erübrigt nur die Annahme, dass unter U. aquatica von Ceylon die 2 verschiedenen Pflanzen in die Herbarien gerathen sind.

Hk.f. in fl. brit. Ind. hat eingezogen: zu R. caudatum (= *B. platyphylla* Wedd.) *Boehmeria cuspidata* Bl., *B. spiciflora* Bl., *B. Huegeliana* Bl., *B. subperforata* Wedd. und *B. heteroidea* Bl., sowie neu aufgestellt: *B. Kurzii* Hk.f. = Ramium Kurzii OK. — Weddell prod. XVI^{I} 235 ^{59} zog die p. 205

noch aufgeführte *Boehmeria pauciflora* Wedd. zu Droguetia pauciflora. Die anderen Arten sind von *Boehmeria* übertragen: Ramium acuminatum (Wedd.), asperum (Wedd. non Bl.), australe (Endl.), Blumei (Wedd.), brevirostre (Wedd.), bullatum (HBK.), catophlebum (Moore & F.v.M.), celtidifolium (HBK.), compactum (Bl.), densiflorum (Hk.&A.), elongatum (Bl.), fallax (Wedd.), grewiaeflorum (Presl), Helferi (Bl.), heterophyllum (Wedd.), hirtum (Wedd.), hispidulum (Bl.), Jacquinianum (Bl.), Lindenianum (Bl.), malabaricum (Wedd.), mollicoma (Miq.), monticolum (Bl.), Pavonii (Wedd.), polystachyum (Wedd.), ramiflorum (Jacq.), repens (Wedd.), rhyncophyllum (Wedd.), rigidum (Bth.), rugulosum (Wedd.), Zollingerianum (Wedd.) OK.

Saccus Rumpf (1741) herb. amb. I 104—115 t. 30—34 (incl. Soccus) = *Jaca* Zanoni (1742) rar. stirp. 127—8 t. 90—91 „Bauh." c. syn. hort. Mal. III 17 = *Artocarpus* Forster (1776) = *Rademachia* Thbg. (1776) = *Rima* Sonnerat 1776. Forster's Gattungsname ist von den 3 im Jahre 1776 publicirten Namen üblich geworden; er citirt dazu selbst Rumpf I t. 32, 33 und nannte diese Pflanze *Artocarpus commmunis.* — Linné fil. adoptirte den Genusnamen von Forster und citirt ebenfalls Rumpf; er verwendete aber dazu die Artennamen von Thunberg und nannte also den häufigst cultivirten Brodfruchtbaum *Artocarpus incisa* L.f., welcher Name als später aufgestellt, hinfällig wird. Alle Rumpf'schen Arten gehören zu dieser Gattung, die Linné der Vater, jedenfalls nur wegen mangelnder Blüthendetails ganz übergangen hatte. *Jaca* ist der alte Name (= Jack tree = jacquier) für *Artocarpus integrifolia* und müsste auch noch vor *Artocarpus* gelten.

S. communis OK. (= *Artocarpus commmunis* Forst. 1776 = *Rademachia incisa* Thbg. 1776 = *Art. incisa* L.f. 1781). Cultivirt auf Trinidad etc. Da die Vorrede zu Forster, Char. gen. mit November 1775 datirt ist, so ist die allgemeine Annahme, dass *Artocarpus* vor *Rademachia* und *Rima* die Priorität hat, wahrscheinlich richtig; dann muss aber auch dessen Speciesnamen genommen werden.

S. integer OK. (*Rademachia integra* Thbg. 1776 = *Artocarpus integrifolia* L.f. 1781). „Nanka" cult. Java.

Die anderen Arten sind (cfr. King in Annals of Calcutta Bot. Garden 1889): Saccus bracteatus (King), callophyllus (S.Kurz), Chaplasta (Roxb.), Dadah (Miq.), Denisonianus (King), Forbesii (King), Gomerianus (Wall.), hirsutus (Lour.), Kuenstleri (King), Lakoocha (Roxb.), lanceaefolius (Roxb.), Lowii (King), Maingayi (King), nobilis (Thw.), peduncularis (S.Kurz), rigidus (Bl.), Scortechinii (King), tephrophylla (Miq.), Teysmannii (Miq.) OK. Ferner Saccus Champeden OK. = *Polyphema Champeden* Lour. = *Artocarpus Polyphema* Pers., und Saccus ? anisophyllus (Miq.), biformis (Miq.), Blumei (Trécul), Cumingianus (Trécul), dimorphophyllus (Miq.), elasticus (Reinw.), elongatus (Miq.), glaucescens (Trécul), glaucus (Bl.), heterophyllus (Lam.), Kemando (Miq.), Kertsan (Zoll.), laevis (Hassk.), lanceolatus (Trécul), Limpato (Miq.), mariannensis (Trécul), mollis (Miq.), nitidus (Trécul), petiolaris (Miq.), tylophyllus (Miq.), varians (Miq.), venenosus (Zoll.), Zollingerianus (Miq.) OK.

[] **Soleirolia** Gaud. = *Helxine* Req. non L.* Da der Name Helxine L. für *Fagopyrum* (vergl. S. 552) zu gelten hat, muss Soleirolia Gaud. wieder hergestellt werden und die einzige auf *Parietaria repens* Sol. basirte Art ist Soleirolia repens OK. zu nennen.

Streblus asper Lour. Cambodgia. Java.

Trema orientalis Bl. (L.) em. *α* glabrescens O.Ktze. f. timorensis OK. Calcutta.

α glabrescens O.Ktze. f. micrantha OK. Trinidad. Jahore (Singapur).

β rugosa OK. (W.) La Guayra — Caracas.

γ mollis OK. (W.) Costarica: Port Lemon. Singapur. Bengalen.

δ politoria OK. (Wall.) f. micrantha OK. Java: Bromo-Probolingo.

ε cannabina OK. (Lour.) f. micrantha OK. Cochinchina: Cap St. James.

Die Formen dieser in viele Microspecies gespaltenen Art ändern gleichmässig in der alten und neuen Welt, und zwar die Inflorescenz 2—3 mal länger als der Blattstiel oder f. micrantha OK. (*Rhamnus m.* L., *Celtis* Sw., *Sponia* Dcne. em.) inflorescentiae breves petiolis subaequilongae. *Sponia* bez. *Trema micrantha* wird verschieden aufgefasst; Planchon in DC. prod. legt auf die Länge der Inflorescenz und die verschiedene Behaarung der Blätter keinen specifischen Werth; ich beschränke aber die Benennung wieder auf die Formen mit kurzen Inflorescenzen. Ferner ist zu unterscheiden bez. der Behaarung:

Folia supra glabra punctato scabra.

Folia subtus pubinervia ceterum glabra vel glabrescentia.

Pili molles . . . . . *α* glabrescens O.Ktze.

(Hierzu *Sponia timorensis* Dcne. mit meist langer Inflorescenz aus der alten Welt und „formae glabrescentes“ Planchon aus der neuen Welt).

Pilis rigidis scabris strigosa . . . . (W.) *β* rugosa OK.

Folia adulta subtus inter nervos pubescentia.

Nervi subtus molliter pilosi . . . . (W.) *γ* mollis OK.

Nervi subtus scabri . . . . . (Wall.) *δ* politoria OK.

Folia utrinque pilosa supra pilis strigosis vel sericeis subtus ± tomentosa (Lour.) *ε* cannabina OK.

Zu *ε* gehört *Trema cannabina* Lour. 1790 = *Celtis tomentosa* Roxb. = *Sponia velutina* Dcne. = *Trema amboinensis* Bl. Hasskarl identificirt Mamanira Rumpf IV t. 58—9 ? mit *Sponia* Dcne. (= Tremia Lour.), aber die opositen Blätter etc. passen durchaus nicht.

Trophis = Bucephalon.

Urera baccifera Gaud. (L.) Portorico: Caguas. Trinidad: San Fernando.

U. laciniata Wedd. La Guayra.

Urtica ardens Link 1822 (*U. parviflora* Roxb. 1832) var. latifolia O.Ktze. Foliis latis (1 : $1^3/_4$—$2^1/_4$). Sikkim.

var. longifolia O.Ktze. Foliis angustis (1 : 3—5). Sikkim.

U. chamaedryodes Pers. Niagara.

U. dioeca L.f. **angustifolia** Ledeb. Pennsylvanien.

U. morifolia Poir. *α* crenatifolia O.Ktze. Folia crenata. Tenerifa.

β **elevata** Wedd. (Lowe) Folia dentibus acutis. In den Lorbeerwäldern auf Gomera. Die Varietät finde ich nur für Madeira bisher angegeben und WB. kennen die Art auch von Gomera noch nicht.

U. stachyodes WB. Tenerifa: Guimar.

U. Thunbergiana S.&Z. Japan.

U. urens L. Insel Palma, Canaren.

Urticastrum Moehr. (1736) hort. priv. „Heist.“; Heist. syst. 1748; Manetti, viridar. 1751; Fabricius enum. hort. helmst. 1759 p. 204 (1763 & 1776 sub Urtica c. syn. sp. 10 Linnaei 1753) = *Laportea* Gaud. 1826. Die Begründung der Gattung findet sich bei Heister cat. hort. helmst. 1730 p. 32;

sie ist allerdings schwach basirt, aber auf eine damals wohlbekannte Pflanze: Urticastrum coryli folio Moehring = Urtica racemosa americana amplo coryli folio Plum. in Tourn. = *Urtica canadensis* L. = *U. divaricata* L. = *Laportea canadensis* Gaud. = Urticastrum divaricatum OK. Manetti und Fabricius geben weitere Notizen über diese Art, ohne sie rite zu benennen.

Urticastrum divaricatum OK. (L.) var. ovatifolium O.Ktze. Folia ovata utrinque acuta vel basi obtusa. U. St.: Alleghany. Die var. canadense OK. (L.) hat herzförmige Blätter; *Urtica divaricata* L. ist vor *U. canadensis* L. publicirt, divaricata hat also die Priorität.

U. evitatum OK. (*Urtica e.* Wall. ± 1831 = *Lap. terminalis* Wight ± 1855 = *Laportea ev.* Wedd.) Sikkim.

U. stimulans OK. [L.f.](M.) Java: Preanger etc. Das ist insbesondere der Baum mit unschuldig aussehenden Blättern, an denen man keine Brennhaare vermuthet, den ich S. 297 meines Buches: Um die Erde wegen des Missbrauches der zuweilen mit den Blättern getrieben wird, erwähnte.

U. sinuatum OK. (*Urtica sinuata* Bl. bijdr. (1825) 506 (err. 605 apud Weddell) Sikkim. Hierzu *Urt. javaensis* „Poiret" Gaud. 1826 sub Urera (sed non Poiret); *U. javaensis* Juss. msc. ex Wedd.; *Urtica gigantea* Poir. suppl. IV 225 (err. 224 apud Weddell), von Gaudichaud 1826 unter *Urera* und *Laportea* citirt, von Weddell hierhergezogen, aber nach Poiret von der Maghellanstrasse und daher wohl kaum identisch, ferner noch *Urtica crenulata* Lesch. mscr. ex Gaud. 1826 = *U. cr.* Roxb. 1832 = *Urtica Churta* Ham. ex Wall. Nr. 4608 (1831) = *Laportea latifolia* Gaud. Bonite t. 81 (± 1848) = *Urera Commersoniana* und *crenulata* Wedd. Ann. sc. n. Sér. 3 XVIII 202, 203 (1852) (von Weddell, Hooker fil., falsch citirt: XIII 104, 106). Die vielen Irrthümer: falsche Quellencitate von Weddell, unrichtige Autorcitationen, unterlassene Angaben ob msc. bei den Synonymen dieser Arten erschwerten die Klärung derselben ungemein.

Nachträglich habe ich noch die anderen Arten von *Laportea* = () auf Urticastrum zu übertragen, wobei ich Weddel in DC. prod. l. c. folge und dabei Autorcitate für ältere Synonyme in [] setze: Urticastrum alatipes (Hk.f.), ? amplissimum (Miq.), bulbiferum [S. & Z.](Wedd.), costatum (Miq.), decumanum [Roxb.](Wedd.), Gaudichaudianum (Wedd.), Gigas (Wedd.), Harveyi (Seem.), laxiflorum (Wedd.), mexicanum [Liebm.](Wedd.), microstigma (Gaud.), Milnei (Seem.), morodes (Wedd.), nicaraguense [Liebm.] (Wedd.), oleraceum (Wedd.), peltatum [Bl.] (Gaud.), photiniphylla [Kth.] (Wedd.), Pterostigma (Wedd.), ? repens (Wedd.), Vrieseanum (Wedd.) OK.

Villebrunea Gaud. (± 1849) Bonite t. 91, 92 = *Oreocnide* **Miq.** (1852). Miquel, wie er in Fl. ind. bat. I 2, 271 angiebt, hat den neuen Namen nur aufgestellt, weil die, übrigens vorzüglichen Abbildungen von Gaudichaud's Werk noch ohne Text erschienen waren. Mit Recht lassen andere Autoren dies nicht gelten und nehmen die Gaudichaud'sche Benennung an; so auch BHgp.

V. silvatica Bl. em. (*Urtica* Bl. 1825 = *V. integrifolia* Gaud. ± 1849).

var. crenulata O.Ktze. f. glabra und pubinervis O.Ktze. Java. Die Behaarung und Serratur ist ganz unabhängig von einander und kann man unterscheiden:

α integrifolia O.Ktze. Folia integerrima.

β crenulata O.Ktze. Folia ± (saepe tantum folia juniora ad partem superiorem) crenulata.

γ serrulata Wedd. em. Folia superne acute serrulata.

1. glabra O.Ktze. Folia glabra.

2. pubinervis O.Ktze. Folia subtus pubinervia.
3. pubescens O.Ktze. Folia subtus pubescentia vel subtomentosa.

Zelkova = Abelicea.

154. Platanaceae.

Platanus orientalis L. em. var. occidentalis OK. (L.) = *Pl. vulgaris* v. *angulosa* Spach. U. St.: St. Louis.

var. racemosa OK. (Nutt.) Californien. Sycomore!

Die Varietäten der alten und neuen Welt ändern bezüglich der Blattform in fast gleicher Weise; die wilden amerikanischen Rassen bilden, obwohl sie ebenso hoch werden, seltener Bäume, haben also meist keinen centralen, erst oberhalb kronenbildenden Stamm, sondern sind meist Sycomoren, Riesensträucher, deren kurzer Stamm, soweit er überhaupt vorhanden ist, allerdings manchmal sehr umfangreich wird. Mit diesem Habitus mag es wohl auch zusammenhängen, dass deren Aeste mehr aufstreben und deren Rinde sich in kleineren Platten ablöst. Das Merkmal der ± apical truncaten oder etwas spitzen ganz reifen Früchte ist ebenfalls in der alten und neuen Welt variabel. Der Blattfilz ist bald mehr schmutzigweiss, bald mehr ockerfarbig, in der Regel aber nur an jungen und nachwachsenden Blättern vorhanden, im Alter ± verschwunden; nur in Mexico scheint er zuweilen persistent vorzukommen, ohne aber an bestimmte Varietäten gebunden zu sein; ich übertrage aber den Namen var. mexicana auf eine dieser Formen. Es ist für die californische racemosa nicht richtig, wenn DC. ihr persistenten Filz zuschreibt. Spach that wohl recht daran, alle Formen zu einer Art zu vereinigen, durfte aber die Namen nicht ändern. Die Schösslings- und jungen Blätter sind bei folgendem Schlüssel ausser Acht gelassen; ich unterscheide:

Folia basi truncati subcordata vel partim breviter cuneata.
  Folia $^2/_3$—$^1/_2$ palmatifida.
    Lobi folii integri aut laterales dentibus vel lobulis 1—2 (sp. Nutt. 1842 Sylv. I t. 15) . . . . . α racemosa OK.
      Die entsprechende europäische Form heisst var. *insularis* A.DC. 1864.
    Lobi folii tri-vel multidentati vel lobulati (Pl. orientalis normalis = *Pl. palmata* Mchx.) . . . . . β palmata OK.
    Lobi laciniati . . . . . γ laciniata OK.
  Folia usque ad $^2/_5$—$^1/_5$ lobata.
    Lobi integerrimi aut dentibus vel lobulis 1—2.
      Folia glabrescentia (*Lindeniana* herb. Kew, Palma 1269) Mexico δ Palmeri OK.
      Folia adulta tomentosa (P. occidentalis var.) . ε mexicana Moric.
        In Kew als mexicana auch Formen, die η Lindeniana näherstehen.
    Lobi tri-vel multidentati vel lobulati.
      Folia glabrescentia . . . . . (L.) ζ occidentalis OK.
        Hierzu aus Europa-Asien P. acerifolia W.
      Folia adulta tomentosa. Mexico (Mart. & Gal.) η Lindeniana OK.
Folii basis tota cuneata.
  Folia $^2/_3$—$^1/_2$ fida (*Pl. cuneata* W. = var. *cuneata* etc. auct. ϑ undulata Ait.
    Willdenow hat die Art auf diese Aiton'sche Varietät basirt, sodass die andere keilblättrige Varietät nur die folgende sein kann.
  Folia $^2/_5$—$^1/_5$ lobata . . . . . ι elongata Ait.
    Die Varietät ϑ, welche Spach. in var. *flabellifolia* umtaufte, ist, wie er

auch angiebt, sowohl im Orient als auch in Amerika heimisch; ebenso ι, zu der Aiton schon Oriental Plane tree citirt (vergl. auch Wats. dend. t. 101 excl. descr.) und welche ich von Oersted, Botteri, Berlandier gesammelt, in Kew als racemosa und mexicana bestimmt gesehen habe, von welchen Varietäten sie aber durch vollständig cuneate Blattbasis und nicht tief gelappte Blätter abweicht. Doch die Formen gehen alle ineinander über und die Varietäten sind als Haupttypen nur aufrecht zu erhalten.

Nachdem ich Vorstehendes geschrieben hatte, hat Johann Janko in Engler's bot. Jahrb. 1889 in einer Abhandlung über die Abstammung der Platanen die verschiedenen Formen p. 449 u. f. systematisch behandelt, wobei er 3 lebende Arten und 9 Varietäten annimmt; doch sagt er Seite 447 selbst: Nach unserer Auffassung ist der angenommene Artenwerth auf die Platanen nicht anwendbar, die Artennamen bezeichnen nur Formen. Logisch consequent ist das aber nicht. Ausserdem theilt er die Varietäten ein in var. cultae und spontaneae.

In der Cultur geschieht die Vermehrung wohl meist aus Stecklingen und in den Mittelmeerländern wohl auch aus stammartigen, also sehr starken langen Aesten, die trotzdem anwurzeln; dabei verliert sich der Sycomorenhabitus der amerikanischen Formen und schlanke Alleebäume werden gezogen. Es ist bei dieser Vermehrungsweise nicht ausgeschlossen, dass die abweichenden Blattformen der Schösslinge oder wilden Triebe sich für den Baum constant ausbilden (worüber aber noch Beobachtungen fehlen), ähnlich wie bei Clematitis florida mit sonst doppelt zusammengesetzten Blättern durch Vermehrung aus jungen Inflorescenztrieben ganze Pflanzen mit den einfachen Blättern der Blüthenzweige entstanden sind.

156. Juglandaceae.

Engelhardtia pterococca OK. (*Juglans pt.* Roxb. 1814 = *E. spicata* Bl. 1825) var. acerifolia OK. (Bl.) Java: Wilis.

var. Colebrookiana O.Ktze. Sikkim. Ich unterscheide:

α Roxburghiana OK. (Lindl.) Foliola adulta glaberrima.

β spicata OK. (Bl.) Foliola adulta subtus squamulis stellatis inspersa, haud barbata.

γ acerifolia OK. (Bl.) Foliola adulta pubinervia et in axillis venarum barbata.

δ Colebrookiana O.Ktze. Folia adulta subtus pubescentia subtomentosa.

Auf die variable Länge der Blättchenstiele ist kein unterscheidender Werth zu legen. Hk.f. in fl. brit. India stellt pterococcus — übrigens ein recht passender Name — mit Unrecht zur kahlfrüchtigen Art E. Wallichiana, denn die Formen mit ganz kahl werdenden Blättern, wie sie Roxburgh und Sulp. Kurz beschreiben, sind nicht selten, und Roxburgh beschreibt die Frucht als sehr behaart.

Carya = Scoria.

Scoria Raf. 1808 (Scorias auct. & BHgp.) = *Hicoria* Raf. 1817 = *Carya* Nutt. 1818; cfr. Journ. Bot. Brit. 1888, 261 [1]).

---

[1]) **Algorichtera** OK. = *Scorias* Fries 1825 non Raf.* 1808. Da Scoria(s) Raf. wiederhergestellt ist, ward diese Gattung namenfrei. Ich widme sie dem auf dem Gebiete der Algenforschung hervorragenden Lehrer Paul Richter in Leipzig, zugleich zur freundlichen Erinnerung an unsere gemeinsamen Excursionen unter Bulnheim's Leitung vor nunmehr 30 Jahren. Da es verschiedene Botaniker Namens Richter und mehrere Richtera-Genera gab und giebt, sei das treffende Praefix Algo- zur Namensunterscheidung gestattet. Die einzige Art, einer der grössten überhaupt existirenden Pilze, ist Algorichtera spongiosa OK. = *Botrytis sp.* Schweiniz = *Scorias sp.* Fries.

S. glabra OK. (*Juglans glabra* Muehlenberg & Willd. „Wangenheim“ in Nov. act. soc. nat. scrut. berol. III 391 (1801); W. (1805) IV 458 = *Juglans porcina* Mchx. 1810 = *Carya porcina* Nutt. 1818. Pennsylvanien cult. Muehlenberg gab l. c. deutsche, Willdenow in Fussnote lateinische Beschreibung zu den von Wangenheim gegebenen, noch nicht veröffentlichten Namen.

157. Myricaceae.

Myrica Faya Ait. Tenerifa.

M. pubescens W. (1806 = *M. caracasana, arguta* und *macrocarpa* HBK. 1817). Silla de Caracas. Costarica: Irazu 3000 m.

M. peregrina OK. (*Liquidambar p.* L. sp. pl. I. p. 999 = *Myrica asplenifolia* L. l. c. 1024 = *Liquidambar asplenifolia* L. sp. pl. II. = *Myrica aspl.* L.f. = *Comptonia aspl.* Banks = *Myrica Comptonia* C.DC.). U. St.: Oil City.

158. Casuarinaceae.

Casuarina equisetifolia Forst. Saigon. Singapur. Java. Penang. Ist meist dioecisch; ich sammelte aber auch eine f. monoeca.

C. montana Miq. Java: Dorowati 1600—2500 m.

C. sumatrana Jungh. Java cult.

159. Cupuliferae.

Alnus glutinosa Gaertn. 1791 (*Alnus communis* Desf. = *Betula Alnus* L.) **var. autumnalis** OK. (Hartig). Foliis acutis duplicato dentatis subtus rufo tomentellis. U. St.: Erie.

Von dieser Form ist var. serrulata durch einfach gezähnte Blätter verschieden; aber manche als serrulata bestimmte Exemplare sind A. maritima, welche Verwechslung auch Asa Gray passirt sein dürfte.

v. **virescens** Wats. Colorado 2000—2200 m. Diese in den Rocky Mountains häufige Rasse hat spitze, fast kahle, aber weder klebrige, noch glauke (wie var. glauca), noch winkelbärtige Blätter.

Der Name Alnus communis Desf., den ich eine Zeitlang bevorzugte, wäre mir lieber wie glutinosa, aber er hat nicht die Priorität; ich habe nicht bloss bei Gärtner 1791 einen älteren Namen gefunden, sondern musste glutinosa auch nehmen, weil Linné diesen Namen bereits 1753 für Varietät α aufführte.

A. jorullensis HBK. em. var. acuminata OK. (HBK.) und var. ferruginea OK. (HBK.). Costarica: Irazu 2500—3100 m. Der Name jorullensis ist als vor den 2 anderen publicirt, voranzustellen. Diese mittel- und südamerikanische, auch in Nordamerika als *A. rubra* vertretene Art variirt in ähnlicher Weise wie A. glutinosa em. (vergl. meine Methodik der Spec. und Rubus p. 5) und unterscheidet sich nur durch etwas geflügelte Nüsschen. Regel in DC. prod. stellt sie zwar, indem er Spach folgte, in eine besondere Section Phyllothyrsus, welche Floratio coaetanea haben soll; aber ein Unterschied ist nur mit der nächsten Section insofern vorhanden, als die alten Blätter in der subtropischen Region ± überwintern, sodass scheinbar die im Herbst angelegten und im Frühjahr blühenden Kätzchen mit den Blättern zugleich erscheinen; aber erstens fallen die Blätter zuweilen ab und dann sind die Frühlingsblüthenzweige nackt, wie bei A. communis und zweitens darf man streng genommen von coätaneen, d. h. mit den Blättern erscheinenden Blüthen nicht reden, denn nach der Winterruhe sind zwar oft noch alte Blätter vorhanden; es fehlen aber junge und erscheinen auch beim Aufblühen noch keine jungen Blätter.

A. maritima Nutt. Yokuhama. Asa Gray schrieb im Manual: flowers in autumn from catkins of the season. Das ist aber an meinem im Dezember gesammelten japanischen Exemplar nicht der Fall, deren angelegte Kätzchen nur soweit gediehen sind, dass sie erst im nächsten Jahr aufblühen konnten. Die Angaben von A.Gray im Manual über A. serrulata und maritima beruhen auf Verwechselungen und z. Th. copirten Diagnosen.

A. maritima zeichnet sich, wie auch die sehr nahe verwandte A. cordifolia Ten., durch sehr grosse Fruchtkätzchen aus; doch hängt die Grösse von der Anzahl der nebeneinander sich ausbildenden Fruchtkätzchen ab. Diese 2 Arten (ebenso *A. orientalis* Dcne., die ich aber nicht von A. maritima unterscheide, denn der einzige Unterschied in der Blattbasis schwankt bei japanischen wie orientalischen und amerikanischen Formen) haben oft einzeln stehende, jedoch auch manchmal bis 4 zu einer Inflorescenz vereinigte Kätzchen; bilden sich nun alle 4 nebeneinander aus, so verschwindet der Grössenunterschied mit den nächstverwandten Arten; dasselbe Verhältniss existirt zwischen A. nepalensis und A. nitida, A. Alnobetula und A. firma.

A. nepalensis Don f. angustifolia O.Ktze. Folia angusta (1:3—4). Sikkim.

Die Alnus-Arten lassen sich z. Th. schon an der Blattserratur erkennen, was nicht immer beobachtet worden zu sein scheint, denn deren Bestimmungen sind oft unrichtig. Ich unterscheide und anerkenne überhaupt nur folgende Arten, wobei diejenigen mit schmalen Nussflügeln von den nächsten Arten mit nur schmalkantig lederig berandeten Nüsschen nicht immer gut zu unterscheiden sind:

Amenta non praeannua. Floratio post mediam evolutionem foliorum in ramis foliatis annuis. Folia integerrima vel vix crenulata (§ Clethropsis).

Strobilae fructigerae numerosae parvae; nuculae semipellucido anguste alatae 1. A. nepalensis Don.

Strobilae fructigerae subsolitariae ± duplo majores; nuculae coriaceo marginatae . . . . . 2. A. nitida Endl.

Amenta ♂ praeannua floratione vernali praecoce. Amenta ♀ subcoaetanea perulata. Folia crenata dentata serrata dentibus saepius subulatis vel cuspidatis. Nuculae late alatae alis pellucidis tenuiter membranaceis. Folia inaequaliter serrata dentibus angustis saepius subulatis.

Folia lata (1:1—1½) venis remotis utrinque 5—8; strobilae fructigerae plures, parvae (*A. viridis* DC. = *Betula v. Vill.* 1789 = *B. ovata* Schrenk 1789 = *B. crispa* Ait. 1789 = *B. Alnobetula* Ehrh. 1788 3. A. Alnobetula OK.

Folia angusta (1:2—4) venis utrinque 15—25 lineata; strobilae fructigerae subsolitariae saepius duplo majores . 4. A. firma Endl.

Amenta ♂ et ♀ praeannua floratione vernali praecoce eperulata. Folia crenato dentata dentibus brevibus vel latis. Nuculae anguste alatae alis vix membranaceis impellucidis saepius apice tantum munitis vel deficientibus exalatae marginibus compressis coriaceis.

Folia subaequaliter crenato dentata dentibus omnibus adscendentibus vel patentibus. Strobilae fructigerae subsolitariae (1—4) saepissime magnae.

Folia cordata vel basi rotundata. Nuculae anguste alatae 5. A. cordifolia Ten.

Folia basi rotundata vel acuta. Nuculae exalatae 6. A. maritima Nutt.

Folia runcinato crenato dentata i. e. dentibus reflexis immixtis.

Nuculae anguste alatae . . . . 7. A. jorullensis HBK. em.
Nuculae exalatae . . . . . 8. A. glutinosa Gaertn. em.
Zu 7 gehören vielleicht manche alpine Formen aus Europa.

Betula alba L. var. **orientalis** Rgl. U. St.: Rocky Mts.
var. **papyrifera** Rgl. U. St.: Alleghany. Manchmal nur strauchig und dann von var. orientalis kaum zu unterscheiden.
B. alnodes Don „Ham.“ Sikkim.

Castanea sativa Mill. var. **Kasakuri** DC. (Folii dentes haud cuspidati) f. obovatifolia O.Ktze. Folia parva obovata acuta ut in C. pumila sed glabra. Japan: Simoda ♄ 2—4 m.

Castanopsis argentea DC. (Bl.). Java: Malawar 2000 m.
C. indica DC. (Roxb.) Sikkim.
C. javanica DC. (Bl.) Java: Bromo. Die Gattung ist vielleicht nicht aufrecht zu erhalten. Die Angabe bei BHgp. III 403, dass sich Castanopsis von Castanea durch unregelmässig bez. valvat aufspringende Fruchthülle unterscheidet, ist nicht richtig, da z. B. bei Castanopsis argentea das Aufspringen ebenso ist wie bei Castanea. Beide Gattungen sind nur künstlich von Quercus durch gebüschelte Stachel oder ähnliche Anhängsel zu trennen, da es sowohl geschlossene unbestachelte Fruchthüllen als auch spaltende unbestachelte und ferner noch stachelige (nur nicht gebüschelt stachelige) Fruchthüllen bei Quercus giebt und andererseits Castanopsis auch Arten mit nicht aufspringender Fruchthülle hat. Aber auch noch der Unterschied zwischen Castanopsis und Castanea bez. 6 oder 1—3 Griffel ist zu prüfen, da die der Castanea sativa Mill. (= *C. vesca* Gaertn. = *C. vulgaris* Lam.) so sehr ähnliche Castanopsis indica DC. manchmal 2 Ovarien zu je 3 Griffel in 1 Involucrum besitzt.

Nachträglich bekomme ich Prantl's Bearbeitung der Cupuliferen in Engler & Prantl's Pflanzenfamilien zu lesen; er gruppirt die Fagaceen mit männlichen Kätzchen wie folgt:

Griffel steif cylindrisch an der Spitze mit punktfg. Narbe; ♂ Kätzchen aufrecht.
  Fruchtbecher mit Stacheln oder harten Höckern schon zur Blüthezeit deutlich vorhanden, mit 3—1 Blüthen: Castanea incl. *Castanopsis*.
  Fruchtbecher mit Schuppen oder Querzonen nach der Blüthezeit sich entwickelnd mit 1 Blüthe: Pasania.
Griffel verschieden. Narbe oberseits; ♂ Kätzchen hängend. Fruchtbecher wie Pasania Quercus.

Das ist aber weder richtig noch brauchbar. Ueber die Griffelbildung wissen wir von nur wenigen tropischen bez. subtropischen Arten von Pasania bez. Castanopsis etwas, denn diese finden sich sehr selten in Herbarien, da meist nur Fruchtzweige gesammelt sind; wir haben also kein Recht, den ohnehin unbestimmten Unterschied, Griffel verschieden mit oberseitiger Narbe: Griffel cylindrisch mit punktförmiger Narbe, für durchgreifend oder richtig zu halten. Der zweite Unterschied bezüglich der aufrechten oder hängenden Kätzchen ist kaum für die Sectionsbegründung bei Quercus genügend, denn es finden sich alle Uebergänge von steifen zu schlaffen Kätzchen; deshalb ist die Anschauung von BHgp. und der Meisten, die über Quercus publicirten, richtiger, *Pasania* zu Quercus zu stellen. Bei Castanea sativa ist das angegebene Merkmal schwankend, denn die jungen Kätzchen sind aufrecht, die vollentwickelten schlaff. Die ferner angegebenen Trennungsunterschiede zwischen Castanea bez. Castanopsis und Pasania sind ebensowenig befriedigend, denn der Uebergang von grossen Stacheln zu kleinen Höckern ist so allmählich durch so viel Zwischen-

formen von Art zu Art verbunden, bis zum völligen Verschwinden der Höcker, dass dieses Merkmal nicht durchgreifend ist und noch weniger deutlich vor der Blüthezeit erkennbar sein kann, auch wegen vorherrschendem Mangel der Blüthen bei den meisten tropischen Arten in Herbarien weder beweisbar noch brauchbar ist. Man hat also die 3 Gattungen mit BHgp. als künstlich getrennt aufrecht zu erhalten oder alle 3 zu Quercus zu vereinigen.

Corylus americana Walt. U. St.: Cairo, Miss.

Ostrya virginiana W. (*Carpinus v.* Mill. 1768) U. St.: am Hudson-river. Ich finde weder in der Anzahl der Blattnerven noch in dem Aufrechtsein und späterem Biegen der Pedunkeln einen Unterschied mit der europäischen *O. carpinifolia* Scop. 1772. Vereinigt man nun mit Linné und Anderen dieselben, so hat man in virginiana den älteren Namen zu benutzen.

Quercus alba L. U. St.: Oil City.

Q. chrysolepis Liebm. Californien 100—200 m. Diese dort häufige Art hat dreierlei Blätter: 1. gestielte lanzettige (1:3—4) ganzrandige, 2. lanzettige gezähnte bis gesägte, 3. subsessile nierenförmige bis kreisrunde oder eiförmig stumpfe oder ringsum grobgezähnte Blätter mit stechenden Zähnen. Die lanzettigen Blätter ändern ferner mit gleichmässiger schiefer Basis, deren eine Hälfte höher am Stiel beginnt, ferner mit spitzer und abgerundeter Basis. Das alles ist auf 1 Strauch oder Baum zu finden.

Q. costaricensis Liebm. Costarica: Irazu 3000 m.

Q. elliptica Née vel sp. proxima. Ohne Früchte. Costarica.

Q. imbricaria Mchx. var. inaequalifolia O.Ktze. Rami fructigeri foliis basi obtusis vel subcordatis nonnullis obliquis inaequilateris muniti. St. Louis, U. St. Gewöhnlich sind die Blätter beiderseits spitz.

Q. induta Bl. Java.

Q. irazuensis O.Ktze. n. sp. Arbor 10—15 m altus. Folia subsessilia e basi subcordata late lanceolata (1 : 2½—3) acuta vel acuminata 10—17 cm longa chartacea rugosa integerrima glabra subtus in axillis venarum inferiorum barbata nervis venis robustis supra impressis subtus valde prominentibus nervo medio in apicem folii exeunte. Petioli rami juveniles pubescentes pubescentia mox decidua floccoso lanata. Irazu 2700—3100 m, Costarica. Die grösstblättrige der wenigen, aber waldbildenden Arten vom Irazu. Die Blätter sind von Grösse und Gestalt wie Q. nectandrifolia Liebm., chênes t. 5 und Sororia t. 6 aber mit vorgezogener Spitze, in welche der Mittelnerv gerade ausläuft. Die Blätter sind infolge des kahlen, unterseits stark hervortretenden Adernetzes abweichend von Q. nectandrifolia und Sororia ziemlich rugos, auch nicht so dick und lederartig als die 4 anderen von dort bekannten Arten, also Q. costaricensis, elliptica und die mit nur 5—7 cm langen Blättern versehenen citrifolia und granulata; von diesen ist nur Q. citrifolia spitzblättrig und die 3 anderen stumpfblättrigen Arten haben ± vor dem Ende getheilten oder abweichenden Mittelnerv. Der Filz an den jungen Stengeltheilen von Q. irazuensis ist fast dem von Q. costaricensis gleich, welche Art aber bis ins Alter auf der Blattunterseite filzig bleibt.

Q. Kellogii Newberry. Californien 1500 m.

Q. Korthalsii Bl. Java: Wilis. Nach Wenzig = Q. pseudomolucca Bl.

Q. lamellosa Sm. Sikkim 1600 m.

Q. lineata Bl. Java: Malawar.

Q. nigra L. em. var. triloba OK. (Mchx.) Folia subtus velutina plurima cuneata apice triloba. U. St.: Cairo, Miss.

var. ilicifolia OK. (Wang. = *Q. Banisteri* Mchx.) Folia subtus velutina plurima (ramorum fructigerorum) 5—7 pinnatiloba lobis latis. U. St.: Oil City.

var. falcata OK. (Mchx.) Folia subtus velutina plurima (ramorum fructigerorum) irregulariter 3—9-pinnatifida lobis nonnullis longis angustis. U. St.: Cairo, Miss.

In den Früchten ist kein Unterschied; die 3 Blattformen kommen nicht selten auf einem Baum vor, sodass z. B. Mchx. fil. *triloba* zu *falcata* zog. Die Mittelform, obwohl stellenweise constant, finde ich sowohl bei nigra als bei *falcata* untergebracht (auch im Kew Herbar); unter nigra führt sie DC. als *discolor* Ait. auf; unter *falcata* als var. *quinqueloba*. Meist wird nigra von *falcata* etc. durch die verschwindende Blattbehaarung getrennt; aber die Grenzen bezüglich dieser Behaarung sind schwer zu ziehen, sodass man die glabrescenten Varietäten, also tridentada DC. und quinqueloba DC., oft kaum unterscheiden kann. Die Eintheilung der Eichenarten nach der Blattform führt zu Irrthümern, da es namentlich bei den amerikanischen Arten solche giebt, deren Blattform auf einer Pflanze ungemein ändert.

Q. pachyphylla S.Kurz. Sikkim 2500 m.

Q. Prinos L. U. St.: Cairo, Miss.

Q. rubra L. var. **runcinata** Engelm. Folia pinnatiloba lobis brevibus triangularibus subintegris. U. St.: am Eriesee.

var. latepinnatifida O.Ktze. Forma normalis foliis 1/2 pinnatifidis lobis latis rhombeis grosse dentatis; cupula depressa. Wenn die Cupula weniger flach ist, nennt man bei derselben Blattform die Pflanze *Q. tinctoria* Bart. = *Q. coccinea* var. DC. = Q. rubra var. tinctoria OK.; *Q. coccinea* wird auch nicht von allen Autoren anerkannt; es ist nebst *Q. palustris* Du Roi nur die Varietät mit tiefer getheilten Blättern, also:

var. palustris OK. (= Q. rubra var. *dissecta* Lam.) Folia profunde pinnatifida lobis angustis longis; cupula depressa.

var. coccinea OK. (Q. rubra α L. = *Q. coccinea* var. *rubra* Spach). Cupula minus depressa vel semiglobosa cet. ut var. palustris.

Q. spicata Sm. Java: Malawar 1600 m.

Q. undulata Torr. Californien in folgenden Varietäten:

α normalis. Folia lobulato dentata lobulis acutis haud pungentibus.

β **obtusifolia** DC. lobulis obtusis.

γ **pungens** Englm. lobulis acutis pungentibus.

δ heterophylla OK. Folia lobulata cum foliis paucis integerrimis in eadem stirpe.

Q. Wislizenii DC. Californien.

160. Salicaceae.

Populus atheniensis C.F.Ludw., Baumzucht 1783 (*P. graeca* Ait. 1789 = *P. tremuloides* Mchx. 1803) U. St.: Alleghany, Colorado. Diese Art ist nach der Stadt Athens im Staate New York, nicht nach Griechenland's Hauptstadt benannt.

P. balsamifera L. β suaveolens OK. 1867 (Fisch.), C.DC. 1868. Diese Varietät mit aus abgerundeter Basis lanzettlich zugespitzten Blättern ist nächst voriger Art die häufigste Pappel in den Rocky Mountains, wird von C.DC. auch dort angegeben, fehlt aber in Coulter's Rocky Mts. Flora. Ich sammelte sie in Colorado und am Madisonriver.

γ laurifolia O.Ktze. 1867 (Led.), C.DC. 1868 = var. *angustifolia* Wats. U. St.: Colorado.

P. atheniensis × balsamifera O.Ktze. Um und in Denver (Colorado) wild bez. angepflanzt. Aehnlich P. balsamifera × canadensis (cfr. meine Flora von Leipzig p. 195), aber die Blätter sind kleiner und basal z. Th. mehr verschmälert, sodass es wahrscheinlicher ist, dass statt P. canadensis die dort gemeine P. atheniensis als ein Factor in Betracht kommt. Blüthen oder Früchte fand ich seiner Zeit nicht.

P. canadensis Moench. var. Fremontii OK. (Wats.). Folia plurima sinuato crenata crenis maximis (1/2—1 cm longis) paucis (20—30). Stamina (ex descr.) numerosiora. Californien. Diese Varietät, aber vermuthlich mit weniger Staubfäden findet sich auch ausser Californien bis zum Atlantic, scheint indess seltener als die kleingekerbten Varietäten zu sein. Die Blattkerben sind stumpf und den spitzen Zähnen der folgenden Art ganz unähnlich. C. De Candolle in Prod. XVI setzt zu dem Namen P. canadensis Desf. als Autor; wenn Desf. der erste Autor dafür wäre, müssten diverse ältere Namen bevorzugt werden; aber die Annahme von C.DC., dass P. canadensis Mönch = balsamifera L. sei, beruht gewiss auf Irrthum. Mönch hatte seinen früheren Namen canadensis in latifolia umgeändert; nun ist der Druck in Meth. p. 338 ungeschickt, sodass diese latifolia wie ein Synonym zu P. balsamifera var. β bei flüchtiger Betrachtung erscheint; aber später folgt noch die ausführlichere Beschreibung, in der das wichtigste bei balsamifera erwähnte Unterscheidungsmerkmal foliis subtus albidis fehlt. P. canadensis Moench bleibt daher, wie auch C.Koch in seiner Deudrologie II (1872) p. 491 trotz C.DC. (1868) richtig wieder annimmt, der älteste Name für die sonst noch als *P. monilifera* bekannte Art.

P. grandidentata Mchx. U. St.: Alleghany.

Salix babylonica L. Java: Dienggebirge, cult.

S. canariensis Chr. Sm. Gran Canaria, Tenerifa.

S. chlorophylla Andrs. var. **pellita** Andrs. U. St.: Madisonthal.

S. cordata Mühlenb. var. **rigida** f. **angustifolia** Andrs. U. St.: Madisonthal.

S. glaucops Andrs. var. **glabrescens** Andrs. U. St.: Madisonthal.

var. **villosa** Andrs. U. St.: Madisonthal.

S. Humboldtiana W. Caracas, cultivirt. Hoher Baum mit Habitus der italienischen Pappel.

S. humilis Marsh. β **longifolia** f. **rigidiuscula** Andrs. U. St.: Yosemite. [Oder S. lasiolepis var. velutina foliis adultis subtus velutinis ?]

S. lasiolepis Bth. f. glabrescens ? California 1500 m. Dies ist vielleicht die kahle Form zu voriger. Ich habe keine Blüthen oder Früchte gefunden, kann also die Frage nicht entscheiden, ob Sereno Watson oder Anderson bezüglich dieser 2 Weiden recht hat. Watson giebt S. lasiolepis einschliesslich behaartblättriger Formen für Californien an, während er die Angabe Anderson's, dass S. humilis dort häufig sei, bestreitet; wogegen Anderson S. lasiolepis mit glauken glabrescenten, d. h. bis auf den Mittelnerv kahl werdenden Blättern beschreibt.

S. longifolia Mühlenb. f. integerrima O.Ktze. Folia edenticulata. U. St.: Madisonthal.

f. paucidenticulata O.Ktze. Folia paucidenticulata U. St.: Cheyenne, Nebraska. Ausserdem kann man eine f. multidenticulata unterscheiden. Nach einigen Keimlingspflanzen im Kew Herbar sind die ersten Blätter fiederspaltig, bald wie bei Reseda, die nächstfolgenden sind pectinat, die normalen Blätter dann gezähnelt.

S. pentandra L. var. lucida OK. (W.) f. pubipetiolata O.Ktze. Petioli pubescentes U. St.: Madisonthal. Fehlt in Coulter's Rocky Mts. Flora.

S. tetrasperma Roxb. Bengalen, Sikkim.

163. Ceratophyllaceae.

Ceratophyllum demersum L. α serratifolium O.Ktze. var. oxycarpum O.Ktze. Birma.

β laxifolium O.Ktze. var. oxycarpum OK. Java: Batavia.

Ich unterscheide bei der einzigen Art dieser Gattung:

α serratifolium O.Ktze. Folia breviora squarrosa rigidula 2—3-plo dichotoma segmentis unilateraliter multidenticulato-serratis.

β laxifolium O.Ktze. Folia longiora 3—4-plo dichotoma flaccida segmentis linearibus. Diese Form hat pinselförmig zusammenfallende Blätter nach dem Herausnehmen aus dem Wasser. Die Unterschiede zwischen α und β sind ähnlich wie bei Ranunculus divaricatus und R. aquatilis, aber genügen hier nicht zur Artentrennung, da die Fruchtvariabilität ganz unabhängig von der Blattform ist. Die indische var. oxycarpum sammelte ich z. B. in den 2 Blattvarietäten α und β.

γ filifolium O.Ktze. Folia 2—4-plo dichotoma segmentis capillaceis haud vel vix denticulatis. Die Blätter dieser Varietät sind nicht so schlaff zusammenfallend wie bei β.

Fructus variant:

* Spinae teretiusculae integerrimae discretae basi haud confluentes.

1. genuinum OK. Spinae 3 fructibus subaequilongae vel summa longior.
2. oxycarpum OK. (Schl.) Spinae 3 fructibus 2—3-plo longiora.
3. submersum Jessen (L. non auct.) Spinae desunt.
4. apiculatum OK. Fl. Leipz. (Schl.) Spinae 2 ± abortivae summa brevis.

** Spinae ± compressae basi alato confluentes.

5. muricatum OK. (Schl.) Spinae breves basi cum ala denticulata confluentes.
6. platyacanthum Jessen (Schl.) Spinae longae basi paucidentatae cum ala integra confluentes.

Dass die Schlechtendal'schen Arten sich nicht aufrecht erhalten lassen, darüber sind die meisten Autoren einig, aber als Varietäten sind die extremen Formen aufrecht zu erhalten. Die Tuberkeln aber auf der Fruchtfläche sind so variabel, selbst auf einer Pflanze, dass sie keine Verwendung zur Varietätenbeschreibung finden können.

164—166. Gymnospermae

sind nach 200. Gramineae gestellt.

Monocotyledones.

167. Hydrocharidaceae.

Hydrilla verticillata Casp. (L.f.) Turong in Anam.

Ottelia alismodes Pers. (L.) *α* cordifolia O.Ktze. Folia cordata lata (1 : 1—1 1/2) acuta. Java.

β lanceolata O.Ktze. Folia lanceolata angusta. Bengalen.

Auf Java findet sich noch *γ* javanica OK. (Bl.) Folia obtusa cordata (± reniformia).

Vallisneria alternifolia Roxb. Reisfelder Birma. Von BHgp. zu Lagarosiphon gezogen; von Ascherson & Guercke wieder zurückgebracht.

V. spiralis L. Dekkan.

168. Burmanniaceae.

Burmannia candida Bl. v. coerulea O.Ktze. Alae perigonii coeruleae. Silligori, Sikkim.

169. Orchidaceae.

Der verstorbene Professor H. G. Reichenbach hat bei seinem letzten Besuch in Kew meine Orchideen provisorisch schnell und dabei selbstverständlich fast immer richtig bestimmt, bez. wo er nicht gleich ganz sicher war, überliess er mir das Weitere. Einige wenige wahrscheinliche Novitäten gab ich ihm mit auf die Heimreise; sie werden wohl nun mit seinen anderen Orchideen in Wien auf 25 Jahre eingesargt bleiben. Doch Ehre seinem Andenken!

Pfitzer hat die Orchideen auf's Neue durchgearbeitet; seine Gattungsumgrenzung ist eine leichtere als die von BHgp., deren Generasectionen er meist für Genera annimmt; sonst ist aber in den allermeisten-Fällen Uebereinstimmung vorhanden, wenn auch die Anordnung der Genera eine ganz andere bei ihm geworden ist. Die Benutzung der Blattknospenlage als Genuscharacter ist bedenklich und bedarf es noch weiterer Beobachtungen, ob dieses Merkmal einen so hohen Werth verdient, umsomehr, als dadurch einige sonst gut umgrenzte Gattungen in entfernte Gattungen mehr künstlich zerrissen werden. Da noch die allergrösste Anzahl der Arten auf dies Merkmal zu prüfen ist, lässt sich wohl erwarten, dass Zwischenstufen der verschiedenen Blattknospenlagen noch gefunden werden. In anderen Familien hat dieses Merkmal keinen solchen Werth. Im Index

zu Pfitzer's Bearbeitung in Engler und Prantl's Pflanzenfamilien fehlen die Synonyme des Textes, was bei Benutzung seiner Bearbeitung in Anbetracht des Umfanges dieser zweitgrössten Pflanzenfamilie sehr störend ist, sodass ich auch nicht sicher bin, ob noch einige der folgenden vollständig vermissten, bei BHgp. bestehenden Gattungen, sich doch im Texte finden: Alamania Llav. & Lex., Broughtonia R.Br., Clowesia Lindl., Cryptocentrum Bth., Hormidium Lindl., Lanium Lindl., Leiochilus Knowl. & Westc., Ornithochilus Wall., Pinelia Lindl., Pleuranthium Lindl., Tetramicra Lindl.

Bei Orchideen sind aussergewöhnlich viel Veränderungen von sogar umfangreichen Gattungen vorzunehmen, weil der erfolgreichste Reformator dieser Familie, John Lindley sich um Priorität älterer Namen kaum kümmerte und auch von den neuen Gattungen, die vor ihm DuPetit-Thouars aufgestellt und benannt hatte, keine Notiz nahm. Thouars hatte im Nouveau Bulletin des Sciences par la Societé philomatique Nr. 19 vom April 1809 p. 314—319 und später („1822" oder vielmehr 1819—1822) in einem mit 108 Tafeln Abbildungen versehenem Werke „Orchid. afr." — genauer titulirt: Histoire particulière des plantes Orchidées recueillies sur les trois îles australes d'Afrique de France, de Bourbon et de Madagascar — 22 Genera (sub a bis v) von Orchideen neu aufgestellt und mit vielen Arten beschrieben und abgebildet, deren Text (1809) von Lindley übersehen oder vernachlässigt ist. Der Text ist französisch geschrieben und „1822" wenigstens in den tableaux synoptiques wiederholt worden. Lindley hat nun von den ungleichen Namen der Abbildungen (1819—22) die richtigen beiseite gesetzt, die Synonyme aber meist zu Artennamen seiner Genera benutzt. Thouars hatte 1809 eine andere Orthographie als 1822; er schrieb in seinen meist mit orchis zusammengesetzten Gattungsnamen, um Verwechselungen in der französischen Aussprache vorzubeugen, stets orkis anstatt orchis. Nun erwähnt Robert Brown 1821 im Text zu t. 573(8) des Botanical Register *Cyanorkis* Thouars als angeblich unpublicirt (aber durch die Schreibweise orkis, die später Cyanorchis ward, verräth er sich), ebenso erwähnt R.Brown l. c. Angraecum Thouars, welches Thouars aber nur als Synonym zu seiner Angorkis citirt hatte. Das war die schiefe Bahn, die man Robert Brown öfters betreten sah, welche Lindley, als Robert Brown ihm die Orchideen überliess, weiter verfolgte: die rechtmässigen Namen von Thouars wurden bei Seite geschoben, die Synonyme manchmal verwendet. DuPetit-Thouars war einer der besten Phytographen seiner Zeit, ein tüchtiger Systematiker und Anatom, ein geschickter Zeichner, der auch, obwohl in bescheidener Stellung und unbemittelt, bei Lebzeiten Anerkennung als Mitglied der Pariser Academie fand. Lindley baute auf den Arbeiten von Thouars, nachdem dieser nicht mehr litterarisch thätig (1826), bez. gestorben (1831) war, weiter, hat ihn aber in geradezu schamloser Weise bezüglich der Nomenclatur Unrecht gethan. Was die Beweggründe dazu gewesen sind, wissen wir nicht; auf Seiten des DuPetit-Thouars liegt offenbar keine Schuld; die Ursachen zu erforschen, kümmert uns hier nicht; wir überlassen es Geschichtsforschern, zu ermitteln, ob etwa Franzosenhass, Unkenntniss der französischen Sprache, Dünkel oder was sonst Ursache gewesen sei; wir haben einfach das massenhafte Unrecht zu constatiren und durch Correctur zu sühnen. Ueber Lindley's Rücksichtslosigkeit vergl. auch Einleitung § 15 unter S.F.Gray.

Thouars hatte in seinem illustrirten Orchideenwerke die vielen während 10 Jahren (1792—1802) auf afrikanischen Inseln nach der Natur gefertigten Abbildungen ursprünglich mit alten Namen interimistisch versehen und bei der Neuordnung und Neubenennung der Genera auf den Tableaux synoptiques

des genres, die aber schon 1809 und noch dazu mit weiteren Diagnosen publicirt sind, diese älteren Namen der Abbildungen nicht beseitigt und sie dann als Synonyme zu den neuen Genera gegeben. Ausser den Synonymen hatte er noch, wie Ehrhart, „Nomina usualia“, die er aus Contraction des richtigen Gattungs- und Speciesnamen bildete; vergl. unter Corymborchis. Das war eine Sonderbarkeit von Thouars, die Anderen Gelegenheit bot, ihn misszuverstehen. Lindley hat nun nur diese Thouars'schen Synonyme und Nebennamen berücksichtigt, obwohl doch jeder Autor noch nicht publicirte eigene Synonyme verändern und zu den richtigen Namen citiren darf. Wenn man Pflanzen unter abweichenden Namen vor der Publication an andere Herbarien vertheilt hat, ist man sogar genöthigt, solche ältere Namen zu citiren. Thouars hatte wegen der Neuordnung der Genera volle Ursache, die alten Generanamen zu beseitigen und hatte ausserdem in den Abbildungen zu jeder ersten Species einer neuen Gattung in der Ueberschrift den neuen Gattungsnamen hinzugefügt. — Zur Begründung der Genera benutzte Thouars:

I. Anthères formées d'une masse agglutinée dans 2 loges distinctes adnée au style. Weitere Eintheilung nach Insertion der Antheren (à 2 bras, à 2 points, à 1 point) und nach dem fehlenden bez. vorhandenen Sporn der Blüthe.

II. Anthères formées de globules distinctes placés sous une calotte pédiculée à 2 loges.

* Plusieurs globules en chaque loge.

** Un globule en chaque loge.

Diese Gruppen weiter eingetheilt nach Gestalt des Labellum und des Spornes in die Genera; etc.

Die Publication von 1809 würde voll und allein genügen, um die Rechtmässigkeit seiner Orchideengattungsnamen zu begründen. Die Abbildungen mit der Ueberschrift des richtigen Namens über jeder ersten Species wäre allein auch schon dazu genügend. In seinem Orchideenwerk ist beides vereinigt, vorn die Gattungsdiagnosen und Speciesdiagnosen und Namen von 1809 nebst Synonymen, in den Abbildungen die richtigen Gattungsnamen in der Ueberschrift!

Die bisher vernachlässigten Gattungsnamen von Thouars sind folgende:

1. neu aufzunehmende

Angorchis Thou. 1809 = *Angraecum* Ldl. 1826 [„Thou.“ in syn., non Rumpf]
Phyllorchis Thou. 1809 ... ... = *Bulbophyllum* Ldl. 1824 „Thou.“
Iridorchis Thou. 1809 ... ... = *Oberonia* Ldl. 1830
Epidorchis Thou. 1809 ... ... = *Mystacidium* Ldl. 1836 em. BHgp.
Corymborchis Thou. 1809 ... ... = *Corymbis* Ldl. 1847 „Thou.“
Dendrorchis Thou. 1809 ... ... = *Polystachya* Hk. 1824
Erporchis Thou. 1309 ... ... = *Platylepis* Rich. 1828
Alismorchis Thou. 1809 = *Calanthe* R.Br. (1821) in Bot. Reg. 573(8)
Graphorchis Thou. 1809 = *Eulophus* R.Br. (1821) in Bot. Reg. 573(8)
Leptorchis Thou. 1809 incl. *Stichorchis* ... ... = *Liparis* Rich. 1818

2. für Subgenera (mancher Autoren Genera)

Stellorchis = Pogonia § Nervilia BHgp. = Aplostelis A.Rich. 1828
Habenorchis ... ... = Habenaria § Peristylis BHgp.

3. als Synonyme zu behandelnde:

Dryorchis ... ... = Dispersis Sw. 1800
Satorchis ... ... = Habenaria W. 1805 em.
Hipporchis ... ... = Satyrium L. em. Sw.
Cyanorchis, Gastrorchis ... ... = Phajus Lour. 1790

4. Unaufgeklärt sind: *Hederorchis* t. 91, *Commersorchis*.
5. Bereits giltig sind:

Cynosorchis Thou. = *Cynorchis* Thou.; letztere Schreibweise, nur einmal offenbar irrig vorkommend, ist durch Lindley verallgemeinert worden.

Amphorchis Thou. Von Lindley unverändert aufgenommen mangels eines bei Thouars fehlenden Synonyms, die er sonst missbräuchlich verwendete.

Es erübrigt noch einige Angaben über diese wichtige, aber zu Unrecht behandelte Arbeit von DuPetit-Thouars zu geben.

Die Zeichnungen sind schon 1795 oder vorher von Aubert DuPetit-Thouars gefertigt; auf einer der nur veröffentlichten prächtigen 6 Gross-Folio-Tafeln seiner Orchideen (in Pritzel nicht angegeben), die Thouars im „Prospectus“ angezeigt, von mir nur in Kew ohne Titel gesehen, steht unten eingetragen: **A.**(*ubert*) **P.**(*etit-Thouars*) **ad viv.**(*um*) **del.**(*inavit*) 1795 **et sc.**(*ulpsit*) 1804. In einem an Lamarck von Isle de France gerichteten Briefe vom 28. Januar 1801, der erst 1811 in Thouars mélanges gedruckt ward, werden *Graphorchis*, *Stichorchis*, *Iridorchis*, *Phyllorchis* mit den später beibehaltenen einzelnen Gattungsbuchstaben erwähnt, also nachdem etwa 100 Tafeln bereits gezeichnet und systematisch wenigstens betreff der Genera neu bearbeitet waren. Die Veröffentlichung der fein ausgeführten, grossartigen Tafeln war zu theuer, sodass deren Publication nicht zu Stande kam. Im Jahre 1810 [cfr. Revue générale des materiaux de Botanique; fruit de 35 années d'observation, dont 10 passées sous les tropiques ... servant de „Prospectus“ et d'Annonce] giebt Thouars die Leidensgeschichte dieses Werkes und zeigt zugleich 1819 das Erscheinen des nun in kleinem Format und nicht colorirt in mehreren Lieferungen edirten Werkes an. Das nicht ganz nach dem Prospectus vollendete Werk, dem noch eine ausführlichere Beschreibung der Arten folgen sollte, trägt das Datum 1822, welches aber als Schlussdatum zu betrachten ist, welches der letzten Lieferung mit Titel beigegeben war. Die verkleinerten Abbildungen wurden aber auch colorirt und auf 4^0 gedruckt verkauft. Eine solche colorirte Quartausgabe sah im British Museum of Natural History.

Da die älteste Publication im Nouveau bulletin soc. philomatique eine bibliographische Seltenheit — dieses Bulletin war übrigens die angesehenste naturwissenschaftliche Zeitschrift der ersten französischen Republik, an der Decandolle, Ventenat etc. mitarbeiteten; es giebt „Bulletin“ und „Nouveau Bulletin“ zu gleicher Zeit! —, dagegen Thouars Oktavausgabe des Orchideenwerkes nicht selten ist, so will ich wenigstens etwas den Inhalt seiner Publication von 1809 zum Unterschied von 1819—22 andeuten. Ausser auf dem Tableau des genres sind die dort in Schlüsselform diagnosticirten Gattungen noch weiter auf p. 316—319 [Quartformat mit engem kleinem Druck!] erläutert und unterschieden, was 1819—22 fehlt. Die tabellarische Darstellung der Gattungsdiagnosen, auf einem Querfolioblatt extra gedruckt, ist mit allen Eigenthümlichkeiten 1809 dieselbe wie 1819—22, ausgenommen: 1. alle Namen sind 1809 auf —orkis, 1819—22 auf —orchis geschrieben; 2. 1819—22 ist zu unterst noch Commersorchis neu hinzugekommen; 3. die Angabe der Specieszahl hat sich um 7 vermehrt; sie ist von 83 (1809) auf 90 (1822) gestiegen. Auf der anderen Seite des Tableau des genres von 1809 sind die 24 Species von Angorkis tabellarisch diagnosticirt. Eine zweite Extratabelle für die Species, wie sie 1819—22 existirt, fehlt 1809. Der Titel von 1809 lautet: Extrait de 3 mémoires lus à la première classe de l'institut, sur l'histoire des plantes Orchidées des îles australes d'Afrique. Nach einer Mittheilung in seinem Prospectus von 1819 hat Thouars am 25. August 1806 seine Classification und Beschreibung

der Orchideen der Académie des sciences durch ein inzwischen verstorbenes Mitglied eingereicht, welche Eingabe aber nicht im Druck erschien; ich habe die Mémoires de l'institut und der Academie vergeblich durchsucht, sodass die Publication von 1809 im Bull. soc. philom. als die erste von Thouars über Orchideen anzunehmen ist.

Diese Publication ist übrigens von seinem Landsmann Bory de Saint Vincent, nach dessen Angaben im Dictionnaire d'histoire naturelle 1822 zu urtheilen, ebenfalls wie von R.Brown „übersehen" worden, wo unter Alismorkis und Angrorchis zu lesen ist, dass die Diagnosen noch nicht von Thouars gegeben seien; gleichwohl weiss doch Bory ganz genau, dass Angrorchis 24 Arten bei Thouars hat, und Bory's Angraecum eburneum in Angrorchis enthalten sei! Unter Angraecum im dict. l. c. giebt sich Bory den Schein, als habe er dieses „Hindu"-Wort zuerst benutzt, während es ein mit vielen Arten versehener Gattungsname von Rumpf ist, den er auch früher schon citirt hatte. Bory hatte auf seiner Reise 1801/2 den ziemlich mittellosen Thouars eine Zeit lang zum Begleiter und hat aus dessen vorher gemachten achtjährigen Sammlungen und Erfahrungen profitirt, nicht umgekehrt. Vergl. Bory voyage I. 128—130 und w. u. bei Angorchis. Bory scheint auch sonst nicht scrupulös gewesen zu sein; cfr. Desv. Journ. I. 123! In ähnlicher Weise hat Bory aus S.F.Gray's natural arrangement of british plants, dem — wie Engländer jetzt selbst zugeben — Lindley und die R.Brown-J.E.Smith'sche Clique so bitter Unrecht gethan, neue Algengenera entlehnt, ohne Gray zu citiren; cfr. Vaginaria. Die 24 Angorkis-Arten sind 1809 publicirt!

Auf den 6 schon erwähnten colorirten Prachttafeln, die Thouars in Imperialformat herausgab (Titel: ? Singularités des plantes orchidées d'Afrique; cfr. „Prospectus"), findet sich publicirt: Angorchis („*Dolichangis*" c. syn. *Angraecum sesquipedale*) t. 1 und 2. Auf t. 3 Graphorchis („*Ailographis*") c. syn. *Epidendrum scriptum*. Auf. t. 4 Epidorchis („*Volucrepis*" c. syn. *Epidendrum volucre* und Phyllorchis („Nuphallis") mit *Phyllorchis nodans* (err., potius *nutans*). Auf t. 5 Habenorchis („*Citrabenis*") c. syn. *Habenaria citrata*. Auf t. 6 Hipporchis („*Amoenippis*") c. syn. *Diplectrum amoenum*.

Abgesehen von der Ausbeutung DuPetit-Thouars' seitens Lindley hat sich letzterer auch sonst noch wenig um Priorität älterer Namen gekümmert, sodass jetzt eine grosse Veränderung der Namen vorgenommen werden muss. Reichenbach fil. giebt in der Vorrede zu Xenia II über den ihm bis zum Tode befreundet gewesenen Lindley einen Lebensabriss, worin er auch DuPetit-Thouars erwähnt, „den man lieb gewinnen muss, wenn man ihn in seiner Zeit auffasst". Weiter ist er ihm aber *nicht* gerecht geworden; das hätte allerdings auf Kosten Lindley's geschehen müssen; er macht ihm aber höchstens den Vorwurf, dass Lindley auf die gärtnerische Nomenclatur zuviel Rücksicht nahm. —

Barbosa Rodriguez, Director des botanischen Garten in Rio Janeiro, hat 1877 eine Anzahl neuer Genera von Orchideen aufgestellt, die weder von BHgp. noch von Pfeiffer berücksichtigt werden konnten. Es befinden sich dabei 2 Namen, die zu ändern sind:

1. *Theodorea* Rodr. (1877) gen. & sp. I. p. 44 non Cassini* 1818 (giltige Composite; vergl. S. 367); diese sei dem Begründer der Gattung zu Ehren **Rodrigueziella** genannt.

2. *Barlatorea* Rodr. (1877) l. c. 141 non Boiss.* 1842 (giltiges Cruciferengenus). Diese namensfreie Orchideengattung sei **Sanderella** genannt und dem bedeutenden Orchideencultivator F. Sander in St. Albans gewidmet, dessen Leistungsfähigkeit man nur begreifen kann, wenn man seine Etablissements selbst gesehen hat. Mit Professor Wittmack, der darüber in der Gartenflora berichtete, war ich dort, und bedaure nur, dass ich kein dazu passendes englisches Ver-

mögen habe, um all die gesehenen Kostbarkeiten zu erwerben; aber beispielsweise gewisse Cypripedium-Arten und -Hybriden, von denen einzelne Exemplare mit 1000—1200 Mark bezahlt wurden, sind nicht für deutsche bescheidene Ansprüche vorhanden. Indess dieser Luxus ermöglicht es den grossartigen englischen Handelsgärtnereien besondere Reisende in alle Welt zu senden, um neue Orchideen und andere schöne Pflanzen zu entdecken, wodurch wiederum die Wissenschaft gefördert wird.

Acampe multiflora Ldl. vel sp. aff. Bengalen: Terrai.

Acriopsis javanica Reinw. Java.

Alismorchis (Alismorkis) Thouars (1809) Nouv. bull. soc. philom. 314—9 und (1819—1822) Orchid. afr. tabl. synopt. des genres sub „l“; tabl. synopt. des espèces mit 1 Art: Alismorchis plantaginea* und dem Synonym *Centrosis* Sw. ? bez. „*Sylvalismis*“; ic. t. 35 in der Ueberschrift mit dem Namen Alismorchis, unten links mit dem nomen usuale „*Sylvalismis*“, rechts unten mit dem Synonym *Centrosis sylvatica*. Dies ist = *Calanthe* RBr. 1821 in Bot. Reg. zu t. 573 (578 err., unter Lissochilus). Die Thouars'sche Art nannte Lindley später *Calanthe sylvatica*, aber Alismorchis plantaginea* Thou. als der richtige Name bei Thouars hat zu gelten.

A. parviflora OK. (Ldl.) Java: Malawarberg.

A. sp. Java: Wilis.

Die anderen Arten sind von *Calanthe* zu übertragen und vorher folgende Namen zu ändern:

Calanthe curantigoides Ldl. 1833 = *Amblyoglottis pulchra* Bl. 1825 = *Styloglossum nervosum* Kuhl & Breda 1827 = *Calanthe pulchra* Ldl. 1833 = Alismorchis pulchra OK.

Calanthe plantaginea Ldl. 1833 non Al. pl. Thou. = A. Lindleyana OK.

Mit unveränderten Speciesnamen ostindischer Arten nach Hk.f. in fl. brit. India: Alismorchis alismifolia (Ldl.), alpina (Hk.f.), angusta (Ldl.), angustifolia [Bl.] (Ldl.), biloba (Ldl.), brevicornu (Ldl.), carinata [W.] (Ldl.), chloroleuca (Ldl.), clavata (Ldl.), clytroglossa (Rchb.f.), densiflora (Ldl.), Diploxiphion (Hk.f.), Foerstermannii (Rchb.f.), gigantea (Hk.f.), gracilis (Ldl.), Griffithii (Ldl.), herbacea (Ldl.), labrosa [Rchb.] (Hk.f.), longipes (Hk.f.), Mannii (Hk.f.), Masuca [Don] (Ldl.), odora (Griff.), pachystalyx (Rchb.f.), puberula (Ldl.), purpurea (Ldl.), rosea [Ldl.] (Bth.), rubens (Ridley), Scortechinii (Hk.f.), sulfurea (Huegel), tricarinata (Ldl.), tricolor (Huegel), tubifera (Hk.f.), uncata (Ldl.), vaginata (Ldl.), veratrifolia [W.] (R.Br.), vestita (Ldl.), Wrayi (Hk.f.) OK.

Ausserhalb Ostindien noch folgende von *Calanthe* zu übertragende Arten: Alismorchis abbreviata (Ldl.), alba (Rchb.f.), angraeciflora (Miq.), aristulifera (Rchb.f.), conspicua (Ldl.), cubensis (Rchb.f.), discolor (Ldl.), emarginata [Bl.] (Ldl.), furcata (Batem.), gracillima (Ldl.), granatensis (Rchb.f.), japonica (Miq.), lyroglossa (Rchb.f.), mexicana (Rchb.f.), natalensis (Rchb.f.), phajodes (Rchb.f.), pleiochroma (Rchb.f.), reflexa (Maxcz.), speciosa [Bl.] (Ldl.), Textori (Miq.), Zollingeri (Miq.) OK. In der Cultur sind etwa 9 Hybriden entstanden.

Angraecum = Angorchis.

[ ] **Angorchis** Thou. (1809) Nouv. bull. soc. phil. 314—9 und (1819—1822) Orch. îl. afr. tabl. synopt. des genres sub „o“ c. syn. *Limodorum* Sw. & *Orchis*; tabl. synopt. II des espèces c. syn. *Angraecum*, welchen Namen er in den icones ursprünglich angewendet, aber bei der 1. Species auf t. 48, in der Ueberschrift

ist der corrigirte Name Angorchis eingetragen. Dies ist = *Angraecum* Ldl. 1826, non Rumpf, non Bory. Lindley hatte den corrigirten Gattungsnamen, den Thouars gab, gar nicht berücksichtigt. *Angraecum* ist ein schon von Rumpf auf vielerlei Orchideen angewendeter Name, den Thouars als Vulgärnamen „Angrec“ für alle epiphytischen Orchideen in seinem Briefe an Lamarck vom 28. Januar 1801 (publicirt 1811) anwendet und von Lamarck auch für *Epidendrum* als Vulgarname gebraucht wird. In diesem weiteren Sinne von Rumpf für alle möglichen Orchideen wendet auch nur Bory 1804 den Namen Angraecum an, wenn er auch nur 1 Art abbildet. Bory voy. t. 19 *Angraecum eburneum* (nicht *Limodorum eburneum*, wie manchmal citirt wird!) I 359 mit folgender Diagnose (auch im Index wiedergegeben): foliis distichis lato linearibus obtusis basi articulatis floribus longissime calcaratis bracteatis. Ich finde darin keine Gattungsdiagnose. Ausserdem hat Bory noch II 119 und III 162 Angraecum scriptum Rumpf c. syn. Epidendrum scriptum L. aufgeführt, woraus hervorgeht, dass er kein neues Genus aufgestellt hat, sondern nur die Rumpf'sche unklare Gattung mit 1 Art bereichert hat. Auch die Vermuthung, dass Thouars den Namen Angorchis nach Bory's Publication gebildet habe, ist falsch, wie aus dem Briefe vom Jahre 1801 an Lamarck hervorgeht; dagegen reiste Bory 1801/2 mit Thouars in Afrika zusammen, also kurz ehe Thouars nach 10jährigem Aufenthalt in den Tropen zurückkehrte, und hat Bory nur ungeschickt von Thouars entlehnt. Bory's *Angraecum*, obwohl älter, ist also ebensowenig verwendbar als wie das von Rumpf und nur Zusatz zum unklaren Rumpfs'chen *Angraecum*. Angorchis Thouars dagegen beschränkt sich wesentlich nur auf 2 jetzt meist noch nicht klar geschiedenen Gattungen, nämlich *Angraecum* Lindl. 1826 und *Mystacidium* Lindl. 1836 em. BHgp. und gehört in der Hauptmenge zu ersterer Gattung, hat also für diese zu gelten.

Die Thouars'schen Arten, welche noch zu Angorchis in der heutigen Einschränkung gehören, sind: Angorchis eburnea*, palmiformis*, striata*, gracilis*, triquetra*, cucullata*, ramosa* Thou. (von der Insel Bourbon, cfr. Baker, Flora von Mauritius) und A. sesquipedalis*, recurva*, gladiifolia*, eburnea* (auch auf Bourbon), superba*, citrata*, implicata*, crassa*, pectinata* Thou. von Madagascar (cfr. Ridley, Orch. Madag.). Ausgeschlossen ist *A. filicorne*, das Rchb.f., und *A. imperfa* und *A. caulescens*, die Ridley anders stellte. Auch sonst ist noch manche Art verschieden gestellt worden und bei einer künftigen Monographie von Angorchis werden wohl verschiedene der folgenden Arten zu *Mystacidium* = Epidorchis zu stellen sein oder *Mystacidium* wird, wie Hooker fil. will, zu *Angraecum* gezogen; dann gilt Angorchis Thou. ohne Artenausschluss.

Ich übertrage folgende Arten von *Angraecum*: Angorchis alcicornis (Rchb.f.), Arachnopus (Rchb.f.), arcuata (Ldl.), armeniaca (Ldl.), articulata (Rchb.f.), ? ashantensis (Ldl.), bicaudata (Ldl.), biloba (Ldl.), Boutonii (Rchb.f.), Brongniartiana (Rchb.f.), campyloplectron (Rchb.f.), ?capitata (Ldl.), caudata (Ldl.), Chailluana (Hk.f.), clandestina (Ldl.), clavigera (Ridl.), conchifera (Ldl.), Cowanii (Ridl.), cryptodon (Rchb.f.), Curnowiana [*Aeranthus* Rchb.f.] (Ridl.), ? dactyloceros [*Listr.* Rchb.f.], Ellisii (Rchb.f.), falcata [Thbg.] (BHgp.), fastuosa (Rchb.f.), flabellifolia [*Aerangis* Rchb.f.], funalis (Hk.f.), fuscata (Rchb.f.), Galeandrae (Rchb.f.), Hildebrandtii (Rchb.f.), hyalodes (Rchb.f.), infundibularis (Ldl.), maxillariodes (Ridl.), megalorhiza (Rchb.f.), modesta (Hk.f.), monodon (Ldl.), Papapayi (*Listr.* Rchb.f.), parvula (S.Moore), ? pertusa (Ldl.), physophora (Rchb.f.), polystachya [Thou.] (Ldl.), ? pusilla (Ldl.), ? rhipsalisocea (Rchb.f.), Rohrii (Rchb.f.), rostrata (Ridl.), ?saccifera (Ldl.),

Scottiana (Rchb.f.), Sedenii [*Listr.* Rchb.f.], spathulata (Ridl.), tenuis (Ldl.), teretifolia (Ridl.), ? vesicata (Ldl.), ? Welwitschii [*Listr.* Rchb.f.] OK.

Appendicula ? angustifolia Bl. Java: Salak.

Arundina speciosa Bl. Java: Tjibodos.

[] **Asarca** Lindl. 1827 = *Chloraea* Lindl. 1826 non Chloris Sw.* 1788. *Chloraea* und Chloris liegen innerhalb erlaubter Grenzen für orthographische Variation und ist daher *Chloraea* durch das nächste Synonym zu ersetzen. Es sind bereits als Asarca richtig benannt: Asarca acutiflora Poepp. & Endl., alaris Ldl., araucana Phil., aurantiaca Ldl., Berteroi Rchb.f., bidentata Poepp. & Endl., brachychila Phil., chrysostachya Phil., Kingii Hk., leucantha Poepp. & Endl., odoratissima Poepp. & Endl., parviflora Poepp., platyantha Rchb.f., speciosa Ldl. 1827 = *Chloraea Paronii* Ldl. 1840, spectabilis Phil., sulfurea Phil., verrucosa A.Rich. Zu verändernde Speciesnamen:

Asarca sinuata Ldl. 1840 = *Chloraea longibracteata* Ldl. 1827 = *A. glandulifera* Poepp. & Endl. 1838 = *Chl. volucris* Ldl. 1834 = Asarca longibracteata OK.
A. maculosa Poepp. 1833 = *Chloraea galeata* Ldl. 1827 = A. galeata OK.
Chl. spectabilis Phil. non Asarca spectabilis Phil. = A. conspicua OK.
Chl. verrucosa Phil. non A. verrucosa Rich. = A. tuberculata OK.
Chl. speciosa Poepp. non Lindl. 1827 = A. insignis OK.
Chl. ulanthoides Ldl. 1840 = *Chl. bletioides* Ldl. 1827 = A. bletiodes OK.
Chl. cristata Ldl. 1840 = *Cymbidium luteum* W. 1805 = A. lutea OK.
Chl. pigichen Ldl. 1827 = *Cymb. virescens* W. 1805 = A. virescens OK.

Von *Chlorea* zu übertragen: Asarca affinis (Ldl.), alpina (Poepp.), aurea (Phil.), barbata (Ldl.), Besseri (Rchb.), calopogon (Phil.), campestris (Poepp.), chlorosticta (Phil.), chrysantha (Poepp.), chrysochlora (Phil.), collina (Phil.), Commersonii (Brong.), crispa (Ldl.), crocata (Phil.), cuneata (Ldl.), cygnea (Phil.), cylindrostachya (Poepp.), dasypogon (Phil.), densa (Rich.), disodes (Ldl.), fimbriata (Phil.), Fonckii (Phil.), Gaudichaudii (Brong.), Gayana (Rich.), grandiflora (Poepp.), gymnoglossa (Phil.), heteroglossa (Rchb.f.), homopetala (Phil.), incisa (Poepp.), inconspicua (Phil.), lamellata (Ldl.), Lechleri (Ldl.), litoralis (Phil.), longipetala (Ldl.), magellanica (Hk.f.), multiflora (Ldl.), medilabia (Poepp.), obovata (Phil.), odontoglossa (Rich.), patagonica (Phil.), Pearcei (Phil.), Philippii (Rchb.f.), Poeppigiana (Rich.), pogonata (Phil.), prodigiosa (Rchb.f.), reflexa (Phil.), rhypaloglossa (Rich.), Sceptrum (Rchb.f.), secunda (Phil.), semibarbata (Ldl.), suaveolens (Phil.), Unguis-cati (Rchb.f.), venosa (Rchb.f.), virescens (Ldl.), viridiflora (Poepp.) OK.

Bletia florida R.Br. Caracas.

Brassavolaea venosa Ldl. (Rchb.f.). Portorico.

Bulbophyllum = Phyllorchis.

Calanthe = Alismorchis.

Calapogon = Helleborine.

Callista Lour. (1790) fl. coch. 579 nach Reichenbach (Xenia II 120) = *Dendrobium* auct. (Sw. 1799 p. p.) Es hatte Loureiro nur 1 Art: Callista amabilis Lour. Wenn Reichenbach den Namen nicht anwendet, weil Loureiro die Gattungsgrenze enger zog, so ist dies regelwidrig; denn Erweiterung eines Genus ist stets zulässig. Da müssten wirklich recht viele Gattungsnamen ver-

worfen werden, wenn man bei Vereinigung mehrerer Gattungen alle Namen verwerfen dürfte. Loureiro hatte ausserdem noch eine hierzugehörige Gattung aufgestellt: *Ceraia* mit ebenfalls nur 1 Art, welcher Name aber wegen Cereus zu corrigiren wäre (cfr. Commentar zu Regel 66 in der Einleitung) sodass der unveränderte Name Callista den Vorzug hat. BHgp. verwerfen beide Namen wegen angeblich unvollständiger Diagnose. Da muss denn doch bemerkt werden, dass die betreffenden Diagnosen, die Loureiro gab, sogar vollständiger sind als die von Swartz für Dendrobium gegebene, der 1799 in Schrad. Journ. II 234 ohne irgendwelche Diagnose der inneren Blüthentheile nur folgenden Unterschied angiebt: Petala 5 erecto patentia lateralia exteriora antice circa basin labelli conniventia vel connata saepe cornu mentientia. Dagegen Loureiro, abgesehen von den ausserdem gegebenen ausführlichen Beschreibungen der inneren Blüthentheile für Callista: Petala 5 patentia longitudine subaequalia: horum 3 sessilia ovata oblonga, 2 alia opposita unguiculata latiora, infima basi turgida. Im Uebrigen enthält Dendrobium Sw. verschiedene Arten von Swartz, die jetzt anderen Genera zugehören.

Pfitzer trennt *Aporum* von *Dendrobium* aber nur auf Grund seitlich zusammengedrückter anstatt cylindrischer bis flacher Blätter.

Callista crumenata OK. (Sw.) Singapur.

C. cymbidiodes OK. [Bl.](Ldl.) Java: Gede.

C. Hasseltii OK. [Bl.](Ldl.) Java: Gede.

C. mutabilis OK. [Bl.](Ldl.) Java: Sindanglaja.

C. secunda OK. [Bl.](Ldl.) Java: Wilis. Blüthen mehr fuchsinfarbig, bez. schöner hellpurpurn als in Bot. Mag. und Bot. Reg. abgebildet.

Die Autornamen in () beziehen sich auf *Dendrobium*, die in || auf ältere Homonyme mit anderen Gattungsnamen. Von den übrigen Arten sind zunächst folgende Speciesnamen in Hk. fl. brit. Ind. (1890) zu ändern.

Dendrobium Blumei Ldl. 1830 = *Onychium fimbriatum* Bl. 1825 Bijdr. 325 (non *Desmotrichum fimbr.* Bl. l. c. 329 = *Dendr. fimbr.* Ldl. = *D. Macraei* Ldl. = Callista Macraei OK.) = Callista fimbriata OK.

D. fimbriatum Hk. 1831 non Callista f. OK. = C. oculata OK.

D. chlorops Ldl. 1844 = *Cymbidium oratum* W. 1805 = C. ovata OK.

D. Serra Ldl. = *Aporum Serra* Ldl. 1829 = *Macrostomium aloefolium* Bl. 1825 = C. aloefolia OK.

D. atropurpureum Miq. = *Oxystophyllum atr.* Bl. 1848 = *Ox. carnosum* Bl. 1825 = *D. carnosum* Rchb.f. = C. carnosa OK.

D. subulatum Hk.f. 1890 = *Podochilus bicolor* Miq. 1863 = C. bicolor OK.

D. gemellum Ldl. 1830 = *Pedilonium biflorum* Bl. 1825 = C. biflora OK.

D. podagraria Hk.f. 1890 = *D. angulatum* Wall. 1829 non Ldl. 1830 = C. angulata OK.

D. angulatum Ldl. 1830 non Wall. 1829 = C. commutata OK.

D. heterocarpum Wall. in Ldl. gen. & sp. Orch. 78 = *D. aureum* Ldl. l. c. 77 = C. aurea OK.

D. Pierardii Roxb. 1823 = *D. cucullatum* R.Br. 1821 = *Limodorum aphyllum* Roxb. 1795 = *Cymbidium a.* Sw. 1799 = C. aphylla OK.

D. Calceolaria Carey 1826 = *D. moschatum* Don 1825 = C. moschata OK.

D. chryseum Rolfe 1888 = *D. aurantiacum* Rchb. 1887 = C. aurantiaca OK.

D. superbum Rchb.f. 1861 = *D. macrophyllum* Ldl. 1831 non Rich. = *D. anosmum* Ldl. 1844 (var. Rchb.f.) = C. anosma OK.

D. sphegidoglossum Rchb.f. 1854 = *D. stuposum* Ldl. 1838 & 1844 (diagn. corr.) = C. stuposa OK.

D. parciflorum Ldl. „Rchb:“ 1859 = *Aporum Jenkinsii* Griff. 1845 = C. Jenkinsii OK.
D. Lobbii Ldl. 1859 (Journ. Linn. Soc. p. 3) non Teysm. & Bin. 1853 = C. borneoensis OK.
D. convera Rchb.f. (non Ldl. = *Desmotrichum converam* Bl. 1825 = Callista convexa OK.) = C. Reichenbachii OK.
D. gemellum Ldl. 1830 = *Pedilonium biflorum* Bl. 1825 = C. biflora OK.
D. rigidum Miq. 1859 non R.Br. = *Oxystophyllum r.* Bl. 1825 = C. oxystophylla OK.
D. carnosum Teysm. & Bin. non Callista carnosa OK. [Bl.] = C. pachyphylla OK.

Ferner bis auf die Auslautsilben mit unveränderten Speciesnamen von *Dendrolobium* übertragen: Callista acerosa (Ldl.), acicularis (Ldl.), acinaciformis (Roxb.), acrobatica (Rchb.f.), acuminatissima [Bl.] (Ldl.), Adae (Bailey), aduncа (Wall.), aemula (R.Br.), affinis [Dene.] (Miq.), aggregata (Roxb.), agrostophylla (F.v.M.), albosanguinea (Ldl.), alpestris (Royle), amboinensis (Hk.), amethystoglossa (Rchb.f.), amoena (Wall.), ampla (Wall.), anceps (Sw.), angulata [Bl.] (Ldl.), angustifolia [Bl.] (Ldl.), antennata (Ldl.), Aphrodite (Rchb.f.), appendiculata [Bl.] (Ldl.), aquea (Ldl.), Arachnites (Rchb.f.), attenuata (Ldl.), aurorosea (Ldl.), Baileyi (F.v.M.), Bairdiana (Baill.), bambusifolia (Par. & Rchb.), barbatula (Ldl.), Beckleri (F.v.M.), Bensoniae (Rchb.f.), bicamerata (Ldl.), bicaudata (Ldl. „Reinw.“), bifalcis (Ldl.), bifaria (Ldl.), bigibba (Ldl.), biloba (Ldl.), Binnendijkii (Rchb.f.), binocularis (Rchb.f.), bolboflora (Falc.), Boothii (Teysm. & Bin.), Boxallii (Rchb.f.), brachypetala (Ldl.), Brachypus (Rchb.f.), breviflora (Ldl.), Brymerana (Rchb.f.), bursigera (Ldl.), calceola (Roxb.), calophylla (Rchb.f.), Calopogon (Rchb.f.), canaliculata (Rchb.f.), candida (Wall.), capillipes (Rchb.f.), carinifera (Rchb.f.), Cathcartii (Hk.f.), carnosa [Bl.] (Rchb.f.), chrysantha (Wall.), chrysocrepis (Par. & Rchb.f.), chrysotoxa (Ldl.), ciliata (Par.), clavata (Wall.), clavipes (Hk.f.), Coelogyne (Rchb.f.), comata [Bl.] (Ldl.), connata [Bl.] (Ldl.), conostalyx (Rchb.f.), convexa [Bl.] (Ldl.), cornuta (Hk.f.), crassinodis (Rchb.f.), crepidata (Ldl.), cretacea (Ldl.), crocata (Hk.f.), cruenta (Rchb.f.), crystallina (Rchb.f.), cucumerina (Mac Leay), Cunninghamii (Ldl.), cumulata (Ldl.), cuspidata (Ldl.), Dearii (Rchb.f.), densiflora (Wall.), denudans (Don), Devoniana (Paxt.), dicupha (F.v.M.), Diodon (Rchb.f.), distachya (Ldl.), disticha (Ldl.), dixantha (Rchb.f.), Draconis (Rchb.f.), elongata [Bl.] (Ldl.), eriaeflora (Griff.), eriaeodes (Bailey), erosa [Bl.] (Ldl.), eulophota (Ldl.), euphlebia (Rchb.f.), excavata [Bl.] (Rchb.f.), Fairtaxii (Fitzgerald), Falconeri (Hk.), falconirostris (Fitzgerald), Farmeri (Paxt.), Findlayana (Par. & Rchb.f.), Fitzgeraldii (F.v.M.), flabella (Rchb.f.), flavescens [Bl.] (Ldl.), flavidula (Ridley), floribunda (Don), Foelschei (F.v.M.), foliosa (Brong.), formosa (Roxb.), fugax (Rchb.f.), funiformis (Bl.), furcata (Ldl.), fuscescens (Griff.), Fytcheana (Batem.), geminata [Bl.] (Ldl.), Gibsonii (Ldl.), glossotis (Rchb.f.), Gordonii (S.L.Moore), Gouldii (Rchb.f.), gracilicaulis (F.v.M.), gracilis [Bl.] (Ldl.), graminifolia (Wight), grandiflora [Bl.] (Ldl.), grandis (Hk.f.), gratiosissima (Rchb.f.), Griffithiana (Ldl.), haemoglossa (Thw.), Harveyana (Rchb.f.), herbacea (Ldl.), hercoglossa (Rchb.f.), heterocarpa (Wall.), heterodea (Bl.), Heyneana (Ldl.), hispida (Rich.), Hookerana (Ldl.), Hornei (S.L.Moore), Huttonii (Rchb.f.), hymenantha (Ldl.

non Hk.f.), hymenophylla (Ldl.), hymenoptera (Hk.f.), incrassata [Bl.](Ldl.), incurva (Ldl.), indivisa [Bl.](Ldl.), Infundibulum (Ldl.), insignis [Bl.](Ldl.), intermedia (Teysm.&Bin.), japonica [Bl.](Ldl.), javanica [Bl.](Ldl.), Jerdoniana (Wight), Johannis (Rchb.f.), Jonopus (Rchb.f.), juncea (Ldl.), kentrochila (Hk.f.), kentrophylla (Hk.f.), Kingiana (Bidwill), Kuenstleri (Hk.f.), Kuhlii [Bl.](Ldl.), labuana [Bl.](Ldl.), lamellata [Bl.](Ldl.), lancifolia (Rich.), lasioglossa (Rchb.f.), Lawiana (Ldl.), Leonis (Rchb.f.), leucochlora (Rchb.f.), leucolophota (Rchb.f.), lilacina (Rchb.f.), Linawiana (Rchb.f.), linguiformis (Sw.), lituiflora (Ldl.), lobata [Bl.](Ldl.), Lobbii (Teysm.&Bin.), Loddigesii (Rolfe), lonchophylla (Hk.f.), longicollis (Ldl.), longicornis (Ldl.), longipes (Hk.f.), Lubbersiana (Rchb.f.), lucens (Rchb.f.), Lowii (Ldl.), lunata (Ldl.), luteola (Batem.), lycopodiodes (Ldl.), Macarthiae (Thw.), Macfarlanei (Rchb.f.), Macraei (Ldl.), macrantha (Rich.), macrophylla (Ldl.), macropoda (Hk.f.), Macropus (BHgp.), macrostachya (Ldl.), marginata (Teysm.&Bin.), marmorata (Rchb.f.), megaceras (Hk.f.), metachilina (Rchb.f.), micrantha (Ldl.), Microbulbon (Rich.), Mirbelliana (Gaud.), misera (Rchb.f.), moniliformis [L.] (Sw.), monophylla (F.v.M.), Moorei (F.v.M.), Mortii (F.v.M.), moulmeinensis (Par.&Rchb.f.), nana (Hk.f.), Nathanielis (Rchb.f.), nitidissima (Rchb.f.), nobilis (Ldl.), normalis (Falc.), nuda [Bl.] (Ldl.), nutans (Ldl.), ochreata (Ldl.), ochroleuca (Teysm.&Bin.), ophioglossa (Rchb.f.), pachyglossa (Par.&Rchb.f.), palpebrae (Ldl.), pandurata (Ldl.), parca (Rchb.f.), panduriformis (Hk.f.), Parishii (Rchb.f.), parviflora (Don), pendula (Roxb.), perakensis (Hk.f.), Perula (Rchb.f.), Phalaenopsis (Fitzgerald), platygastria (Rchb.f.), porphyrochila (Ldl.), praecincta (Rchb.f.), primulina (Ldl.), pugioniformis (Cunn.), pulchella (Roxb.), pumila (Roxb.), purpurea (Roxb.), pusilla [Bl.] (Ldl.), pycnostachya (Ldl.), pygmaea (Ldl.), quadrangularis (Par.&Rchb.f.), radians (Rchb.f.), ramosa (Ldl.), Reinwardtii (Ldl.), reptans (Fr.&Sav.), revoluta (Ldl.), rhodocentra (Rchb.f.), rhodopterygia (Rchb.f.), rigescens (Miq.), rigida (R.Br.), rotundata [Rchb.f.] (Ldl.), Ruckeri (Ldl.), rugosa [Bl.](Ldl.), salaccense [Bl.] (Ldl.), sanguinolenta (Ldl.), sarcantha (Ldl.), scabrilinguis (Ldl.), Scortechinii (Hk.f.), sculpta (Rchb.f.), senilis (Par.&Rchb.f.), sinuata [(Ldl.)], Smilliae (F.v.M.), Spatella (Rchb.f.), spathacea (Ldl.), speciosa (Sm.), spectabilis [Bl.] (Miq.), spinescens (Ldl.), Stratiotes (Rchb.f.), strebloceras (Rchb.f.), Stricklandiana (Rchb.f.), striolata (Rchb.f.), strongylantha (Rchb.f.), Stuartii (Bailey), suavissima (Rchb.), subacaulis (Ldl. „Reinw."), subteres (Ldl.), subulata [Bl.] (Ldl.), sulcata (Ldl.), Sumneri (F.v.M.), superbiens (Rchb.f.), Tattoniana (Rchb.f.), taurina (Ldl.), tenella [Bl.] (Ldl.), tenuicaulis (Hk.f.), teres (Ldl.), teretifolia (R.Br.), terminalis (Par.&Rchb.f.), tetraedris [Bl.] (Ldl.), tetragona (A.Cunn.), tetrodon (Rchb.f.), Teysmannii (Miq.), thyrsodes (Rchb.f.), Tmesipteris (Ldl.), tortilis (Ldl.), transparens (Wall.), Treacheriana (Rchb.f.), trichotoma (Rchb.f.), tricuspis [Bl.] (Ldl.), tridentifera (Ldl.), triflora [Bl.] (Ldl.), trigonopus (Rchb.f.), tropaeoliflora (Hk.f.), truncata (Ldl.), tuberifera (Hk.f.), uncata (Ldl.), undulata (R.Br.), unguiculata (Teysm.&Bin.), Veitchiana (Ldl.), veratrifolia (Ldl.), vexabilis (Rchb.f.), villosula (Wall.), virginea (Rchb.f.), Wardiana (Warner), Wattii (Rchb.f.), Williamsonii (Day&Rchb.f.), xantholeuca (Rchb.f.), xanthophlebia (Ldl.) OK. und diverse Hybriden.

Cattleya labiatum Ldl. (*Epid. l.* Rchb.f.) var. *Mossiae* Rchb.f. Caracas.

(nec *Epid. labiatum* Sw., dieses ist = *Leiochilus cochlearis* Ldl. = Leiochilus labiatus OK.).

† Cephalanthera = Limodorum.

Ceratostylis anceps Bl. Java: Gede.

[] **Chaenanthe** Ldl. = *Diadenium* Poepp. & Endl. 1835 non Desv. 1808.* Diadenus (a, ia) Desv. ist für *Bangia* Lyngb. 1819 wieder herzustellen (vergl. Nachtrag unter Algen), sodass für *Diadenium*, welches nur als eine orthographische Licenz, nicht als anderes Wort gelten kann, dessen nächstes Synonym zur Geltung kommt. Die 2 Arten sind Chaenanthe Parkeri Ldl. und Ch. micrantha OK. = *Diadenium m.* Poepp. & Endl.

Chloraea = Asarca.

† Cirrhopetalum = Phyllorchis.

Coelogyne = Pleione.

Corallorhiza = Neottia L.

[] **Corybas** Salisb. & Hooker (1807) parad. Lond. t. 83 (bona) = *Corysanthes* R.Br. (1810) prod. 328. „Corybas Salisb.? Corysanthes R.Br.? Das ist die Frage. Die Sache ist höchst pikant und werde ich nach nochmaligen Studien im British Museum mir das Vergnügen nicht versagen, dieselbe zu behandeln" schrieb Rchb.f. in Xenia II p. 218 zu Corybas. Er ist wohl nicht dazu gekommen, vor seinem Tode dies zu erledigen. Es handelt sich hier um eine angebliche Unterschlagung, die R.Brown prod. 328, bez. Bentham in fl. austr. VI 350, 352 Salisbury und indirect den Zeichnenkünstler W.Hooker beschuldigen. Einen wirklichen Beweis dafür haben sie nicht erbracht und müssen Salisbury und Hooker deshalb freigesprochen werden. Ueber das widerwärtige Verhältniss zwischen R.Brown, Smith etc. einerseits und Salisbury, Hooker, Knight anderseits ist ja schon mehrfach geschrieben worden. Im Allgemeinen war R.Brown bezüglich der Nomenclatur leichtfertig und missachtete die Rechte früherer Autoren wie auch mancher Commilitonen — und Bentham, der eine sonderbare Sympathie selbst für R.Brown's Schwächen besass, war in dieser Hinsicht nicht viel besser. Hier steigerte es sich zur offenen Verleumdung. Si Corybas aconitiflorus Salisb. parad. 83 ad hanc speciem (*Corysanthes bicalcarata* R.Br.) pertinet quod non admodum improbabile, quamvis radice a bulbis totius generis aliena et foliis utrinque viridibus nec subtus purpurascentibus, bemängelt Robert Brown l. c. Nun kann ich aber nach Durchsicht der Arten in Kew die Angabe von Rob.Brown wegen der Knolle nicht bestätigen; sie finden sich manchmal wie abgebildet. Salisbury giebt keine unterseits purpurascenten Blätter an, Hooker malt auch keine solchen ab; andererseits beschreibt R.Brown auch keine unterseits purpurascenten Blätter; die Blätter werden offenbar nur beim Trocknen manchmal bräunlich. Die Zeichnung ist also correct bezüglich der Farbe und die angebliche Farbenverwechselung Missverständniss. R.Brown meinte, Salisbury habe ihm sogar den Namen entwendet und verstümmelt wiedergegeben; das ist wirklich naiv und spricht eher gegen die angebliche Entwendung; wahrscheinlicher ist es, dass Brown aus Corybas *Corysanthes* machte, um einige Jahre später den unbequemen Concurrenten zu verdächtigen und seine zahlreichen anderen unrechtmässigen Veränderungen (cfr. Proteaceen etc.) von Salisbury'schen Pflanzennamen zu beschönigen. Reichenbach hatte sich ebenfalls für Corybas entschieden und war von dem Benthamschen Einwand nicht überzeugt. Die Pflanze ist so treffend bei Salisbury und Hooker abgebildet, dass Jedermann sie leicht wiedererkennt, und da sie sehr

klein und zart ist, mag sie in den Blüthentheilen nicht ganz correct von Salisbury beschrieben worden sein; das rührt von ungenügendem Untersuchungsmaterial her, wie Salisbury selbst angiebt. Am wenigsten hatte Bentham Ursache, dies zu bezweifeln, angeblich weil Salisbury ein zu geschickter Botaniker gewesen sei, als dass er eine ungenügende Diagnose hätte geben können. Bentham war doch nicht minder geschickt als Salisbury und musste l. c. doch selbst schreiben: It is possible that I may have included 2 or 3 species under C. fimbriata, but they cannot separated in the dried state.

Es ist Corybas aconitiflorus* Salisb. 1807 = *Corysanthes bicalcarata* R.Br. 1810. Hätte R.Brown nicht sonst noch öfter aus dem vorzüglichen Werke Paradisus londinensis von Salisbury & Hooker, bez. Salisbury & Knight geschöpft und deren Pflanzennamen willkürlich verändert, so würden seine betreffenden Angaben glaubwürdiger erscheinen. Auch eine Anzahl neuer Genera, die Salisbury 1812 in 3 Sitzungen der Hortic. Soc. aufstellte, hat R.Brown 1813 in der 2. Auflage von Aiton's hort. kew. anders benannt. — Die übrigen Arten sind: Corybas unguiculata* Rchb.f. (R.Br.), pruinosus* Rchb.f. (R.Cunn.), fimbriatus* Rchb.f. (R.Br.) und von *Corysanthes* übertragen: Corybas callosa (Bl.), Cheesemannii (Hk.f.), fornicatus [Bl.] (Ldl.), limbatus (Hk.f.), macranthus (Hk.f.), oblongus (Hk.f.), papillosus (Colenso), pictus [Bl.] (Ldl.), rivularis [R.Cunn.] (Hk.f.), rotundifolius (Hk.f.), trilobus (Hk.f.) OK.

Corymbis = Corymborchis.

[] **Corymborchis** Thou. (1809) Nouv. bull. soc. phil. 314/9 und (1819/22) Orchid. îles afr. Tabelle der Genera Nr. 1 erste Seite sub „m" und zweite Seite mit Druckfehler Cor*cu*rborchis (*cur* = ym) und mit der Species C. corymbosa = „*Corymbis*," sowie tabula ic. 37 in der Ueberschrift: Corymborchis, unten links wie bei allen anderen Abbildungen ein nomen usuale, meist gekürztes Anagramm aus Gattungsnamen und Speciesnamen, z. B. „Corymbis"; = *Corymbis* Ldl. 1847, 1854. Lindley hat die Nomenclatur, die Thouars anwendete, ganz falsch wiedergegeben und BHgp., indem sie „Corymbis (etiam Corymborchis) Thou." schreiben, haben sich die Sache auch nicht näher angesehen. Thouars gab in den tabellarischen Schlüsseln für Genera und Arten ausser den üblichen Artennamen noch Nomina usualia aus mnemotechnischen Rücksichten, wie solche auch Ehrhart (cfr. Einleitung § 15 unter Ehrhart) aus Contraction der richtigen Gattungs- und Artennamen bildete, nur dass Ehrhart s. Z. sie für diese ersetzen wollte, während sie von Thouars nur nebenher benutzt und auf den Abbildungen stets links unten gesetzt wurden; z. B.

Angraecum ramosum	= Ramangis.
Bulbophyllum pendulum	= Pendiphyllis.
Epidendrum brachystachion	= Brachistepis.
Epidendrum polystachys	= Polystepis.
Epidendrum volucre	= Volucrepis.
Habenorchis citrata	= Citrabenis.
Hipporchis amoena	= Amoenippis.
Phyllorchis nutans	= Nuphyllis.
Corymborchis corymbosa	= Corymbis.

Solche total zu verwerfende Namen hat er über 100 geschaffen und unglücklicher Weise oder wohl nur mit Absicht unrichtigerweise, denn die Sache liegt so klar, dass sie nicht von studirten Leuten missverstanden werden kann, hat nun Lindley gerade einen solchen Nebennamen: *Corymbis* bevorzugt. Lindley in Folia orchidacea citirt ausserdem noch unrichtig *Ventrosis ? corymbosa*

Thou.: aber Thouars hat *Centrosis ?* nur als muthmassliches Synonym auf einer anderen Linie gegeben und Lindley hat die 2 Namen falsch combinirt. *Corymbis* könnte übrigens auch nicht neben Corymbium L. bestehen bleiben; auch giebt es vor *Corymbis* Lindl. 1847 noch ältere Synonyme, die aber jünger als Corymborchis Thouars sind.

Die Arten sind: Corymborchis corymbosa* Thou. (*Corymbis disticha* Ldl. = *Corymbis Thouarsii* Rchb.f.), veratrifolia Bl. [Reinw. incl. *assamica* Bl.]. Von *Corymbis* habe ich ferner übertragen: Corymborchis angustifolia (Miq.), brevistylis (Hk.f.), flava (*Neottia* und *Serapias flava* Sw. = *Chloidia decumbens* (Ldl.), Jenmannii (Rchb.f.), longiflora (Hk.f.), polystachya (*Neottia* und *Serapias polystachya* Sw. = *Chloidia vernalis* Ldl.), rhytidocarpa (Hk.f.), Welwitschii (Rchb.f.) OK.

Corysanthes = Corybas.

Cymbidium longifolium Don. Sikkim 2000 m.

Cyrtopodium cristatum Ldl. Trinidad.
C. punctatum Ldl. (L.) Silla de Caracas.

[] **Cystopus** Blume (1858) Orch. arch. ind. 82 mit 6 Species (non *Cystopus* Lev. 1847 = Albugo Pers.[1]) 1801) incl. *Odontochilus* Bl. l. c. 79 mit 3 Arten. Bei der Vereinigung dieser Gattungen vom gleichen Datum ist *Cystopus* wegen Speciesmajorität der Vorzug zu geben. Die Arten der Orchideengattung Cystopus sind: C. uniflorus*, spicatus*, elongatus*, occultus*, pubescens*, Hasselti* Bl. und von *Odontochilus* = () übertragen: Cystopus brevistylis (Hk.f.), calcaratus (Hk.f.), Clarkei (Hk.f.), crispus [Ldl.](Hk.f.), Elwesii (Clarke), flavescens [(Bl.)], flavus [Ldl.](BHgp.), grandiflorus [Ldl.](BHgp.), Jauberti [Gaud.](Bl.), lanceolatus [Ldl.](Bl.), longiflora (Rchb.f.), macranthus (Hk.f.), pectinatus (Hk.f.), pumilus (Hk.f.) OK.

Dendrobium = Callista.

Dendrochilum aurantiacum Bl. Java: Tjibodas.

[] **Dendrorchis** Thouars (1809) Nouv. bull. soc. phil. 314/9 und (1819/22) Orchid. îles afr. tabl. synopt. genres sub „g"; tabl. synopt. des éspèces Nr. III mit 4 Species und Synonymen der Abbildungen; ic. t. 85 „Dendrorchis" in der Ueberschrift nachgetragen, und links unten uncorrigirte alte Namen, z. B. *Dendrobium polystachys*. Dies ist = *Polystachya* Hk. (1824/5) in Exot. Flora t. 103. Von den 4 Arten, die Thouars publicirte, gehören 3 hierher. Lindley citirt, wie immer bei Thouars Orchid. îles afr. nur die uncorrigirten Namen der Tafel und lässt den französischen Text ganz unbeachtet. Es ist *Polystachya luteola* Hk. = *Epidendrum minutum* Aubl. 1775 = *Cranichis luteola* Sw. 1806 = *Dendrobium polystachyon* Sw. 1800 = *Dendrorchis p.* Thou. l. c. t. 85 incl. *Polystachya zeylanica* Ldl. = Dendrorchis minuta OK.; Dendrorchis fusiformis* Thou. t. 86 hat für *Polystachya fusiformis* Ldl. und D. cultriformis* Thou. t. 87 für *Polystachya cultrata* Ldl. zu gelten.

---

[1]) Albugo § Pers. (1801) syn. fung. 223; S.F.Gray (1821) genus, in nat. arr. I 540 = *Cystopus* Lév. 1847, De Bary 1863. Der Typus der Persoon'schen Section und jetzigen Gattung ist *Uredo candida* Pers. = *Cystopus candidus* Bary = *Albugo cruciferarum* S.F.Gray (DC.) = Albugo candida OK. Unter Albugo sind noch benannt A. Tragoponis *S.F.Gray (DC.) und A.Petroselini S.F.Gray; die letztere ist wenig bekannt. Die anderen Arten sind nach Saccardo Syll. VII, 233 etc. übertragen: Albugo Amaranthi (Schwein.), Bliti [Biv.](Bary), Capparidis (Bary), Lepigoni (Bary), Portulacae [DC.](Bary), pulverulenta (Berk.&Curt.), quadrata (Kalch.&Cooke), spinulosa (Bary) OK.

Die anderen Arten sind von *Polystachya* übertragen: Dendrorchis acutifolia (Ldl.), Adansoniae (Rchb.f.), affinis (Ldl.), alpina (Ldl.), anceps (Ridl.), Bennettiana (Rchb.f.), bifida (Ldl.), bracteosa (Ldl.), caduca (Rchb.f.), caloglossa (Rchb.f.), capensis (Sond.), caracasana (Rchb.f.), cerea (Ldl.), clavata (Ldl.), coriscensis (Rchb.f.), dendrobiflora (Rchb.f.), elegans (Rchb.f.), elastica (Ldl.), estrellensis (Rchb.f.), extinctoria (Rchb.f.), foliosa (Rchb.f. = *Stelis f.* Hk. = *Polystachya Weigeltii* Rchb.f. olim), galeata [Sw.] (Rchb.f.), galericulata (Rchb.f.), golungensis (Rchb.f.), Jussieuana (Rchb.f.), laxiflora (Ldl.), leonensis (Rchb.f.), lineata (Ldl.), masayensis (Rchb.f.), membranacea (Rchb.f.), minutiflora (Ridl.), nana (Rchb.f.), odorata (Ldl.), Ottoniana (Rchb.f.), pachyglossa (Rchb.f.), paulensis (Rchb.f.), puberula (Ldl.), pubescens [Ldl.] (Rchb.f.), purpurea (Wight), pyramidalis (Ldl.), ramulosa (Ldl.), reflexa (Ldl.), rhodoptera (Rchb.f.), rosea (Ridl.), rosellata (Ridl.), rufinula (Rchb.f.), setifera (Ldl.), shirensis (Rchb.f.), similis (Rchb.f.), Steudneri (Rchb.f.), superposita (Rchb.f.), tessellata (Ldl.), virescens (Ridl.), Wightii (Rchb.f.), Zollingeri (Rchb.f.) OK.

Diadenium = Chaenanthe.

* **Diglyphosa latifolia** Bl. Java: Gede. BHgp. ziehen diese monotype Gattung zu Chrysoglossum Bl., aber sie scheint genügend durch das Fehlen der Säulenhörner verschieden, sodass ich sie mit Rchb.f. und Pfitzer aufrecht erhalte.

Diphryllum Raf. (1808) Med. repos. New York V 356 & in Desv. Journ. I 220 (erronee *Diphyllum* in Wittstein) = *Listera* R.Br. 1813. Im Jahre 1819 reclamirt Rafinesque gegenüber *Listera convallarioides* Nutt. die Priorität seines *Diphryllum bifolium*; auch Lindley, Reichenbach, BHgp. bestätigen die Indentität, sodass also Diphryllum wieder herzustellen und die Art auf Grund des älteren Speciesnamen von Swartz *Epipactis convallerioides* (1800) nun Diphryllum convallariodes OK. zu nennen ist. Die anderen Arten sind von *Listera* = ( ), bez. älteren Gattungen = [ ] übertragen: Diphryllum australe (Ldl.), cordatum [L.] (R.Br.), Eschscholtzianum (Cham.), japonicum (Bl.), micranthum (Ldl.), ovatum [L.] (R.Br.), pinetorum (Ldl.) OK.

Elleanthus furfuracens Rchb.f. (Ldl.) Silla de Caracas.

Epidendrum difformе Jacq. Portorico.
E. elongatum Jacq. Venezuela: Caracas — La Guayra.
E. fragrans Sw. Trinidad.
E. leucochilum Kl. Silla de Caracas.
E. ? nocturnum Sw. Portorico.
E. radicans Pav. Costarica: Turrialva.
E. rigidum Jacq. Trinidad.
E. teretifolium Sw. Silla de Caracas.

[] **Epidorchis** Thouars (1809) Nouv. bull. soc. phil. 314/9 und (1819/22) Orchid. îles afr. tabl. syn. des genres sub „p.“; tabl. syn. des espèces III sub p. (4 spec.); ic. t. 81 in der Ueberschrift: Epidorchis; unten rechts mit uncorrigirtem Synonym *Epidendrum volucre*, = *Mystacidium* BHgp. an Ldl. 1836? Die 4 Species, welche Thouars aufführt und unter Species-Synonymen von *Epidendrum* abbildet, sind: Epidorchis volucris*, *polystachya*, macrostachya*, brachystachya* Thou.; von diesen sind 3 nach Reichenbach zu *Aeranthus* Rchb.f. und eine zu *Listrostachys* Rchb.f. gestellt; *Aeranthus* Rchb.f. ist aber = *Mysta-*

cidium; es decken sich also die Gattungen p. p. maxima und muss der von Lindley bei Seite geschobene Name Epidorchis dafür gelten. *Angorchis* Thou. gehört zum kleinen Theil auch in diese Gattung, der andere grössere Theil mit Ausschluss einer Cryptopus-Art bleibt aber bestehen und hat für *Angraecum* einzutreten. Ridley trennt *Gussonia* Rich. 1828 = *Microcoelia* Ldl., welches BHgp. mit *Mystacidium* vereinigten, wieder ab, aber nur auf leichte habituelle Merkmale; *Gussonia* Rich. 1828 könnte übrigens wegen der zu restaurirenden Gussonia Spr. 1821 nicht gelten; cfr. S. 606. Andererseits müsste auch *Mystacidium* 1836 = *Microcoelia* Ldl. 1830 wegen letzterem älteren Namens fallen.

Die anderen zu übertragenden Arten sind *Mystacidium filicorne* Ldl. = *Limodorum longicorne* Sw. = Epidorchis longicornis OK. und ohne andere Speciesnamen: Epidorchis aphylla (Thou.), Burchellii (Rchb.f.), carpophora (Thou.), Calceolus (Thou.), caulescens [Thou.] (*Myst.* Ridl.), disticha (Ldl.), erythropollinia [Rchb.f.], exilis (*Microcoelia* Ldl.), expansa (Thou.), fragrans (Thou.), fragrantissima (*Listrost.* Rchb. = *Myst.* BHgp.), Gerrardii (Rchb.f.), Gilpinae (Moore), graminifolia (*Myst.* Rdl.), Guoyaniana [Rchb.f.], ichneumonea (Ldl.), imbricata (Ldl.), inaperta [Thou.] (*Myst.* Ridl.), Lehmannii [Rchb.f.], multiflora (Thou.), megalorhiza (Rchb.f.), micrantha (Ldl.), muscicola [Rchb.f.], Lansbergii (Rchb.f.), ochracea (*Myst.* Rdl.), parviflora (Thou.), pectinata [Ldl.] (*Myst.* BHgp.), pellucida (*Myst.* BHgp.), physophora (Rchb.f.), recta (Thou.), saccifera (Ldl.), subulata (Ldl.), tenella (*Myst.* Ldl.), tridens (Ldl.), vagans (Ldl.), vestita (Ldl.), viridis (*Myst.* Rdl.), xanthopollinia [Rchb.f.] OK. Die blossen Autorcitate in ( ) beziehen sich auf *Angraecum* = Angorchis, die in [] auf *Aeranthus*. Ich bin nicht sicher, ob nicht einige Arten zu Angorchis gehören und umgekehrt. Das Material bedarf der Aufarbeitung. Nach Hk.f. in fl. brit. Ind. VI 78 ist die Gattung besser wieder mit *Angraecum* zu vereinigen, d. i. also dann Angorchis Thou. in dessen Umgrenzung der Gattung.

† Epipactis = Limodorum.

Epistephium Cruegeri Rchb.f. Trinidad.

Eria = Pinalia.

[] **Erporchis** Thou. (1809) Nouv. bull. soc. philom. 314/9 und (1819/22) Orchid. îles afr. tab. syn. sub „i“ (p. p.) t. 28 mit dem Synonym „*Goodiera occulta*“, = *Platylepis* Rich. 1828. Thouars hatte t. 29 noch eine zweite Art „G. nuda“, die zu Orchiodes wird. Richard basirt ausschliesslich auf *Goodiera occulta* Thou., eins der Thouars'schen Synonyme, die in den tableaux synoptiques durch andere Namen ersetzt waren, was auch Richard übersehen hat. Die Thouars'sche Art ist Erporchis bracteata* Thou. = *Goodiera occulta* Thou. olim = *Platylepis goodyeroides* Rich. Die anderen Arten sind zu übertragen: *Notiophrys glandulosa* Lindl. 1862 = *Diplogastra angolensis* Rchb.f. „Welw.“ 1865 = Erporchis glandulosa OK., von BHgp. zu dieser Gattung gestellt. Ferner Erporchis ? sechellarum (S.Moore), heteromorpha (Rchb.) OK. Bei Erporkis ward 1809 *Neottia repens* citirt; 1813 machte R.Br. *Goodyera* daraus, sodass Thouars 1822 *Goodiera* nebenbei citirte!

Eulophus(ia) = Graphorchis.

[] **Gastrochilus** D.Don prod. fl. nep., Febr. 1825, non Wall. 1829, = *Succolabium* Bl. Bijdr. 292, Juli 1825 = *Omoea* Bl. l. c. p. 359 = *Succo-*

chilus Bl. 1828 = *Robiquetia* Gaud. 1826 = *Oeceoclades* Ldl. 1832. Pfitzer in Engler & Prantl's Pfl. fam. trennt *Ceratochilus* Bl. mit 4 Arten ab, das BHgp. dazugezogen; aber der Unterschied, ob ± einblüthige oder reichblüthige Inflorescenzen ist ungenügend. Der Don'sche Name hat die Priorität; Don's prod. fl. nep. trägt in der Vorrede das Datum October 1824, auf dem Titel 1825 und ist nach Lindley gen. sp. Orch. pg. 36 im Febr. 1825 erschienen (Lindley im Collectanea t. 37—41 citirt bereits Don fl. nep., aber noch nicht Blume Bijdr.). Es ist Gastrochilus Calceolaria* Don = *Saccolabium calceolare* Ldl. Von den übrigen Arten haben zunächst andere Speciesnamen zu erhalten:
Saccolabium guttatum Ldl. = *Epidendrum retusum* L.
= Gastrochilus retusus OK.
S. ramulosum Ldl. = *Schoenorchis panic.* Bl. 1825 = G. paniculatus OK.
S. paniculatum Wight non Gastr. p. OK. = G. laxiflorus OK.
S. buccosum Rchb. 1871 = *S. parvulum* Ldl. 1859 = G. parvulus OK.
S. micranthum Lindl. 1832 non G. micr. OK. [*Omoea m.* Bl. 1825]
= G. parviflorus OK.

Die anderen Arten sind von *Saccolabium* = ( ), bez. älteren Synonymen = [ ] übertragen: Gastrochilus acaulis [Ldl.](Hk.f.), acuminatus [Ldl.](Hk.f.), acutifolius (Ldl.), adscendens [Gaud.](Ldl.), ampullaceus (Ldl.), aphyllus [Thou.](Ldl.), bellinus (Rchb.f.), bifidus (Ldl.), bigibbus (Rchb.f.), biglandulosus [*Ceratochilus* Bl.], bipunctatus (Parish & Rchb.f.), Blumei (Ldl.), brevifolius (Ldl.), cephalotes [Ldl.](Hk.f.), chionanthus (Ldl.), clavatus [Retz.](Ldl.), compressus (Ldl.), congestus [Ldl.](Hk.f.), constrictus (Rchb.f.), coriaceus [Sw.](Ldl.), curvifolius (Ldl.), Dasypogon [Sw.](Ldl.), densiflorus (Ldl.), dentatus (Paxt.), denticulatus (Paxt.), distichus (Ldl.), fasciculatus (Ldl.), filiformis [Wight](Rchb.f.), flavus (Hk.f.), flexuosus (Rchb.f.), fragrans (Parish & Rchb.f.), gemmatus (Ldl.), giganteus (Ldl.), gorwalicus (Ldl.), gracilis (Ldl.), Griffithii (Parish & Rchb.f.), Helferi (Hk.f.), Jerdonianus (Rchb.f.), inconspicuus (Hk.f.), intermedius (Griff.), lanatus (Hk.f.), longifolius [Ldl.](Hk.f.), maculatus [Dalz.](Hk.f.), micranthus [*Omoea m.* Bl. 1825], miniatus (Ldl.), minimiflorus (Hk.f.), nilagiricus (Hk.f.), niveus (Ldl.), obliquus (Ldl.), ochraceus (Ldl.), obtusifolius [Ldl.](Hk.f.), pachyglossus (Ldl.), paniculatus (Wight), papillosus (Ldl.), penangianus (Hk.f.), Pechei (Rchb.f.), perpusillus (Hk.f.), praemorsus [Sw.](Hk.f.), Pumilio (Rchb.f.), pusillus [Bl.](Ldl.), quinquefidus (Ldl.), racemiferus (Ldl.), ramosus (Ldl.), reflexus (Ldl.), Rheedei (Wight), ringens (Ldl.), roseus (Ldl.), rostellatus (Hk.f.), speciosus (Wight), spicatus [Don](Ldl.), strictus [Thou.](Ldl.), tenuicaulis (Hk.f.), trichromus (Rchb.f.), undulatus (Ldl.), violaceus (Rchb.f.), viridiflorus (Ldl.), Wightianus (Ldl.) OK. Die Liste dürfte noch nicht vollständig sein; BHgp. und Pfitzer geben nur etwa 20, bez. 20 + 4 Arten an; wohl Druckfehler und Copie? Hooker fil. in fl. brit. Ind. VI zieht Schoenorchis, Uncifera, Acampe dazu und stellt auch die Unterschiede mit Sarcanthus und Cleisostoma als sehr schwach hin. Immer aber, selbst wenn letztere dazu vereint würden, bleibt dann Gastrochilus der älteste Name.

Glossula denticulata Ldl. Hongkong.

Goodyera = Orchiodes.

[] **Graphorchis** Thou. (1809) Nouv. bull. soc. phil. 314/9 und Orch. afr. (1819—22) tabl. synopt. des genres sub „n", tabl. synopt. des espèces II, t. 39 in der Ueberschrift: Graphorchis, = *Eulophus* R.Br. Oct. 1821. Bot. reg. im

Text zu t. 578 = *Eulophia* R.Br. 1823 Bot. Reg. 686. Die Angabe in Pfeiffer's Nomenclator für Eulophus: genus non descriptum ist nicht genau; denn R.Brown giebt zu t. 578 Lissochilus, welche das Datum Oct. 1821 trägt, den Unterschied von *Eulophus* mit *Angraecum* „duPetit-Thou." etc. an und zählt mehrere Arten dazu auf. Thouars hat 5 Arten unter Graphorchis (mit dem älteren Synonym *Limodorum*) flabellata*, *plantaginea*, pulchra* t. 43, 44, concolor* t. 45, scriptum* t. 46, 47 und als var. t. 45. Alle gehören also zu *Eulophus* bis auf *plantaginea*, die jetzt zu Cyrtopodium gestellt ist; vorher hatte sie Blume auch zu *Eulophia* gestellt; Graphorchis flabellata ist von Lindley zu *Cymbidium* gestellt worden, wogegen aber Ridley in Orchids of Madagascar Journ. Lin. soc. XXI, 472 opponirt und meint, es sei eine ungenügend beschriebene *Eulophia*. Also das Genus Graphorchis deckt sich, wenn auch nicht vollständig, doch zur Hälfte, bez. nur mit Ausschluss einer Art mit *Eulophia* und der Name hat dafür einzutreten. Ausserdem hat Thouars Graphorchis scripta auch in den Grossfoliotafeln colorirt abgebildet und das Synonym *Limodorum scriptum* in den tabl. synop. des espèces mit einem Stern versehen; diese Art ist also der Typus der Gattung.

Die von *Eulophia* zu übertragenden Arten sind: Graphorchis abyssinica (Rchb.f.), adamanensis (Rchb.f.), aloifolia (Welw.), arundinae (Rchb.f.), articulata [Schumach.] (Ldl.), atrovirens (Ldl.), baginsensis (Rchb.f.), beravensis (Rchb.f.), bicarinata [Ldl.] (Hk.f.), bracteosa (Ldl.), burmanica (Hk.f.), caffra (Rchb.f.), callichroma (Rchb.f.), campestris (Ldl.), candida [Ldl.] (Hk.f.), ciliata [Schum.] (Rchb.f.), clavicornis (Ldl.), cochlearis (Ldl.), comosa (Sond.), cristata [Pers.] (R.Br.), cucullata [Pers.] (R.Br.), decipiens (Griff.), densiflora (Ldl.), dipodiformis (Ldl.), Dregeana (Ldl.), elata (Hk.f.), emarginata (Ldl.), ensata (Ldl.), exaltata (Rchb.f.), explanata (Ldl.), filicaulis (Ldl.), Fitzalani (F.v.M.), flava [Ldl.] (Hk.f.), galbana (Ridl.), gracilis (Ldl.), graminea (Ldl.), guineensis (R.Br.), hians [Thbg.] (Ldl.), holochila (Coll. & Hemsl.), Holtzei (F.v.M.), inconspicua (Griff.), lachnocheila (Hk.f.), lamellata (Ldl.), lissochilodes (Ldl.), lurida [Pers.] (Ldl.), lutea (Bl.), macrobulbon (Par. & Rchb.), macrorhiza (Bl.), macrostachya (Ldl.), maculata [Ldl.] (Rchb.f.), madagascariensis (Kraenzlin), Mannii (Hk.f.), meleagris (Rchb.f.), micrantha (Ldl.), Milnei (Rchb.f.), natalensis (Rchb.f.), nuda (Ldl.), nutans (Sond.), obtusa [Ldl.] (Hk.f.), ochreata (Ldl.), odontoglossa (Rchb.f.), ovalis (Ldl.), parvilabris (Ldl.), Petersii (Rchb.f.), pileata platypetala (Ldl.), pratensis (Ldl.), ramosa (Ridl.), reticulata (Ridl.), rufa [Thw.], rupestris (Rchb.f. 1847 = *rupincola* Rchb.f. 1857), Rutenbergiana (Kraenzlin), sanguinea [Ldl.] (Hk.f.), Saundersiana (Rchb.f.), sphaerocarpa (Sond.), squalida [Rchb.f.] (Ldl.), stachyodes (Rchb.f.), stenopetala (Ldl.), sumatrana (Bl.), tristis [L.] (Spr.), tenella (Rchb.f.), vaginata (Ridl.), venosa (Rchb.f.), venulosa (Rchb.f.), violacea (Rchb.f.), virens (R.Br.), Zeyheriana (Sond.) OK. und mit zu verändernden Namen:

Eulophia barbata Spr. = *Limodorum b.* Thbg. 1807 = *Serapias capensis* L. 1771 = Graphorchis capensis OK.

E. campestris, ramentacea & rupestris Ldl. 1832 non *E. rupestris* Rchb.f. = *Bletia dubia* err. *Dabia* Don 1825 = G. dubia OK.

Lindley giebt an, dass *Dabia* aus Dubia von Hamilton's Handschrift aus Versehen entstanden sei; er durfte aber dann dafür keinen neuen Namen geben. Da *E. rupestris* Ldl. synonym wird, bleibt auch der Artenname rupestris (Rchb.f.), anstatt des später veränderten *rupincola* bestehen.

E. emarginata Bl. 1858 non Ldl. 1836 = G. Blumeana OK.
E. herbacea Ldl. 1833 = *Limodorum bicolor* Roxb. 1832 = G. bicolor OK.

Gyrostachys Pers. (1807) syn. II 511 in observ. = *Ibidium* Salisb. 1812 = *Spiranthes* Rich. 1818. Persoon schrieb l. c. unter *Neottia spiralis*, dem Typus der Gattung: „An ob spicam tortilem et labellum crenulatum cum 2 sequentibus, genere distinguenda? *(Gyrostachys).*“ Diese 2 folgenden Arten sind *N. aestivalis* und *tortilis* und gehören ebenfalls zu der Gattung, die man bisher *Spiranthes* nannte; damit war ein neuer Name für 3 bestimmte Pflanzen gegeben, so dass er nun für *Spiranthes* Rich. 1818, welcher Name auch wegen *Ibidium* Salisb. fallen müsste, zu gelten hat. Es giebt noch 2 ältere Namen, die Pfeiffer aufführt: *Orchiastrum* „Mich.“ als angeblicher Sectionsname bei Haller enum pl. helv. 1742; aber Haller hatte keine Namen für Sectionen und führte zu der betreffenden Section von Helleborine nur *Orchiastrum* als Synonym an, welches aber nicht zur Geltung kommen kann, weil es ein vorlinnéisches Synonym ist. Ferner ist noch *Triorchis* ein vorlinnéisches Synonym zu *Spiranthes spiralis*, was Linné und Haller anführen, aber auch nur Geltung erhalten könnte, wenn damit nach 1735 erneuert eine bestimmte Pflanze benannt worden wäre. Nun führt zwar Haller in fl. jen. ausser zu *Orchis spiralis* noch *Triorchis* separat für eine andere, ihm selbst räthselhafte Pflanze auf, die aber sicher nicht *Spiranthes* ist, wie Pfeiffer angiebt, schon weil in der Jenenser Flora nur *Spiranthes spiralis* = *autumnalis* vorkommt, dagegen diese Triorchis im April und Mai blühend angegeben wird. Was aber diese *Triorchis* ist, bleibt wohl unaufgeklärt; Triorchis war eine jener jener alten unklaren Gattungen, die wie Palmata, Monorchis, Corallorhiza auf Wurzelbeschaffenheit basirten.

Spiranthes nunc Gyrostachys nehme ich in dem weiteren Sinne von BHgp. Es existirt noch ein älterer Name für Gyrostachys: *Aristotelea* Lour. 1790 non Aristotelia L'Hér. 1784.* Da aber für Schlusssilben ohne Mittelconsonant orthographische Licenz besteht, darf *Aristotelea* nicht neben Aristotelia gelten. —

G. Lindleyana OK. (Lk., Kl. & Otto). Caracas: Galipan.
G. lanceolata OK. (*Stenorhynchus l.* Rich.) Trinidad.

Von anderen Arten sind schon richtig benannt: Gyrostachys aestivalis* Dum. 1827, Bl. 1858 [Lam.](Rich.), pusilla* Bl., australis Bl.* [R.Br.](Ldl.). Zu letzterer Art wird auch Orchis strateumatica L. excl. syn. gezogen, aber diese Art ist confus und der Name unbenutzbar, weder hierfür noch für Zeuxine sulcata, wozu Hk.f. in fl. brit. Ind. VI 197 diese Linnéische Pflanze stellt. Vergl. auch Hk.f. l. c. 103 unter Neottia. — Zu verändernde Speciesnamen:

Gyrostachys autumnalis Dum. 1827, Bl. 1858 = *Spiranthes autumnalis* Rich. 1817 = *Ibidium spirale* Salisb. 1812 = *Ophrys spiralis* L. α und β non γ und δ = Gyrostachys spiralis OK.
Spiranthes tortilis Rich. = *Ophrys peruviana* Aubl. = G. peruviana OK.
Sp. peruviana Presl non Gyr. p. OK. = G. Haenkana OK.
Sp. Preslii Ldl. 1840 = *Cyclopogon ovalifolium* Presl 1827 = G. ovalifolia OK.
Sp. elata Rich. 1817 = *Neottia elata* Sw. 1800 = *N. minor* Jacq. 1789 = G. minor OK.
Sp. Beckii Ldl. 1840 = *Limodorum praecox* Walt. 1788 = G. praecox OK.
Sp. diuretica Ldl. [W.] = *Ophrys unilateralis* Lam. dict. IV 567 (1797) = G. unilateralis OK.
Sp. speciosa Ldl. 1840 = *Sarcoglossis sp.* Presl 1827 non Gyrost. sp. OK. [Jacq.] = G. Sarcoglossis OK.

Stenorhynchus australis Ldl. 1840 non Gyrost. a. OK. [R.Br.] = G. Stenorhynchus OK.
St. orchioides Rich. 1827 = *Limodorum lanceolatum* Aubl. 1775 = G. lanceolata OK.
Sp. colorans N.E.Brown = *Stenorhynchus sp.* Rich. 1818 = *Ibidium sp.* Salisb. 1812 = *Neottia speciosa* Jacq. 1793 = G. speciosa OK.

Die anderen Speciesnamen sind unverändert zu übertragen, wobei ich Autorcitate für *Spiranthes*-Homonyme in (), und andere in [] setze.

Gyrostachys acutata (Rchb.f.), aguacatensis (Rchb.f.), aphylla [Ldl.], apiculata (Ldl.), aprica (Ldl.), Arrabidae (Rchb.f.), assurgens (Rchb.f.), aurantiaca [Llave] (Hemsl.), balanophorostachya (Rchb.f.), bicolor (Ldl.), bonariensis (Ldl.), bracteosa (Ldl.), brevifolia (Chapm.), brevilabris (Ldl.), camporum (Ldl.), cernua [L.] (Rich.), chilensis (Rich.), chloriformis (Rich. & Gal.), chlorops (Rchb.f.), cinnabarina [Llave] (Hemsl.), comosa (Rchb.f.), congesta (Ldl.), costaricensis (Rchb.f.), cucculligera (Rchb.f.), cuspidata (Ldl.), dilatata (Ldl.), ensifolia (Rchb.f.), Eugenii (Rchb.f.), Funkiana (Rich. & Gal.), gemmipara (Ldl.), gracilis (Big.; Hk.), graminea (Ldl.), grandiflora (Ldl.), gutturosa (Rchb.f.), hemichrea (Ldl.), hirta (Ldl.), homalogastra (Rchb.f.), Hostmannii (Rchb.f.), inaequilatera (Poepp. & Endl.), latifolia (Torr.), Lindleyana (Lk., Kl. & Otto), lineata (Ldl.), longilabris (Ldl.), longipetiolata (Rchb.f.), lupulina [Ldl.] (Hemsl.), macrantha (Rchb.f.), macrostachya (Poepp. & Endl.), madrensis [Rchb.f.] (Hemsl.), Mandonii (Rchb.f.), mechoacana [Llave] (Hemsl.), minutiflora (Rchb.f.), montana [Ldl.] (Hemsl.), nesophila (Rchb.f.), neuroptera (Rchb.f.), novifriburgensis [Rchb.f.], odorata (Ldl.), oestrifera (Rchb.f.), orchiodes [Sw.] (Hemsl.), orthosepala (Rchb.f.), ovalis (Ldl.), papulosa (Ldl.), pauciflora [Rchb.f.] (Hemsl.), picta (Ldl.), plantaginea [Don] (Spr.), polyantha (Rchb.f.), porrifolia (Ldl.), prasophylla (Rchb.f.), pterygantha (Rchb.f.), pyramidalis (Ldl.), ramentacea (Ldl.), rupestris (Ldl.), saccata (Rich. & Gal.), sagittata (Rchb.f.), sancta (Rchb.f.), sceptrodes (Rchb.f.), Schaffneri (Rchb.f.), Scopulariae (Rchb.f.), simplex (A.Gray), Smithii (Rchb.f.), speciosa [Jacq.] (Ldl.), stylites (Ldl.), sulfurea [Ldl.] (Hemsl.), tenuis (Ldl.), thelymitra (Rchb.f.), trilineata (Ldl.), truncata (Ldl.), vaginata [HBK.] (Rchb.f.), vernalis (Englm.), villosa (Poepp. & Endl.), Warmingii (Rchb.f.), Wightiana (Wall.) OK.

Habenaria W. Reichenbach trennte im Gegensatz von BHgp. *Platanthera, Coeloglossum* etc. von Habenaria; Pfitzer trennt 10 Gattungen ab, stellt aber Glossula Ldl. und *Bonatea* W. dazu, dann müsste doch Habenaria W. sp. pl. IV 44 mit, l. c. 2 Arten, gelten bleiben, weil *Bonatea* W. l. c. bloss 1 Art hat. Die Zersplitterung in kleine Genera ist von Localfloristen meist beibehalten, aber vom höheren Standpunkt der Gesammtübersicht und Vergleichung von Arten aus aller Welt nicht zu rechtfertigen.

H. angustata OK. (*Mecosa a.* Bl.) Java.

H. Blumei OK. (*Plat. Blumei* Ldl. = *Mecosa dilatata* Bl.) Java: Gede. Da es schon eine H. dilatata giebt, konnte der ältere, von Blume gegebene Artenname nicht in Anwendung kommen.

H. cordata R.Br. Tenerifa: Las Mercedes Wald.

H. lacertifera Bth. (Ldl.) Penang.

H. monorhiza Rchb.f. (*Orchis m.* Sw. 1788 = *H. brachyceratitis* W. 1805). Portorico.

H. tridactylides Ldl. Gran Canaria. Ginamar Baranco.

H. sp. Portorico.
H. sp. Venezuela.

[] **Hallackia** Harvey (1863) thes. t. 112 = *Huttonaea* Harvey l. c. t. 101 non Huttonia Sternbg. 1837 g. foss. Die 2 monotypen Gattungen Harvey's werden von BHgp. und Pfitzer vereinigt; der eine Name muss aber wegen eines älteren Synonyms einer fossilen Gattung zurückstehen, sodass *Huttonaea pulchra* Harvey nun zu Hallackia pulchra OK. wird.

[] **Hammarbya** OK. = *Malaxis* „Ldl." auct. non Sw.* 1788. Da Malaxis Sw. 1788 für *Microstylis* zu gelten hat und für *Malaxis* auct. kein verwendbares Synonym existirt, ist diese Gattung neu zu benennen; sie sei dem berühmtesten Naturforscher aller Zeiten, dem Herrn von Hammarby gewidmet, als Ersatz für seine von ihm so sehr geliebte, aber doch illegitime *Linnaea*. Die einzige Art ist Hammarbya paludosa OK. = *Ophrys p.* L. = *Malaxis p.* Sw. Swartz hatte eine Anzahl Malaxis-Arten, aber nur für diese eine Art, die noch dazu später erst von Swartz dem Genus zugefügt war, ist regelwidrig der Gattungsname beibehalten worden. Dieser Name muss doch bei der Mehrzahl der Arten von Swartz und den ältesten Arten verbleiben.

[] **Helleborine** Martyn (1736) hist. pl. t. 50 = *Limodorum* L. 1740 non Ludw.* 1737 = *Cathea* Sal. 1812 = *Calopogon* R.Br. 1813. Es ist die einzige Art, welche Martyn l. c. beschreibt und abbildet, = *Limodorum tuberosum* L. = *Calopogon pulchellum* R.Br. = Helleborine tuberosa OK. Martyn's Prachtwerk trägt zwar nach Pritzel das Datum 1728. Pulteney giebt 1728—1732 an, was aber nur für die ersten 4 Decaden gilt. Es ist die 5. Decade erst 1736 erschienen; denn zu t. 47 findet sich ein Datum 1735 und Linné erwähnt in einem Briefe an Haller vom 3. April 1737, dass er diese Decade eben erhalten habe, was allerdings noch nicht beweist, dass die letzte Decade erst 1737 erschienen sei. Auch wird Milleria Martyn schon von Linné 1735 und gen. pl. Anfang 1737 citirt, dagegen t. 47, welches die 2. Art von Milleria enthielt, noch nicht! Diese wird zuerst im hort. Cliff. citirt. Die anderen Arten sind: Helleborine graminifolia (*Calopogon pulchellus* var. *gram.* Ell. = *Cal. parviflorus* Ldl.), multiflora (Ldl.), pallida (Chapm.) OK.

Humboldtia R.&P. 1794 em. non al. = *Pleurothallis* R.Br. 1813. Es freut mich, diese umfangreiche Gattung aus dem Gebiete, welches Humboldt bereiste und so intensiv erforschte, für diesen wieder herstellen zu müssen. Trifft es sich doch selten, dass grossen Männern auch grosse Gattungen gewidmet sind. Sonst ärgert es mich stets, wenn ich eine grössere Gattung anders benennen muss; hier that ich es gern. *Humboldtia* Vahl, welche BHgp. anerkennen, ist ebenfalls im Jahre 1794 aufgestellt worden, aber sie ist ungiltig und eine Concurrenz kommt daher zwischen den beiden Humboldtia von 1794 nicht mehr in Betracht; denn *Humboldtia* Vahl ist in Vahl symb. III 106 nur als Substitut für Batschia Vahl l. c. pg. 39 aufgestellt worden, wegen älterer anderer *Batschia*. Nun sind aber alle anderen *Batschia* ausnahmslos ungiltig geworden und Batschia Vahl III p. 39 ist daher giltig und dessen Substitut *Humboldtia* l. c. III p. 106 hinfällig. Die anderen *Batschia*-Genera sind: *Batschia* Gmel. 1791 = Lithospermum L. 1735; *Batschia* Thbg. 1792 = Abuta Barrère 1741 = Aubl. 1775. In Durand index steht unter Nr. 140 zwar *Batschia* Thbg., *Trichoa* Pers. und *Anelasma* Miers = Anomospermum Miers; wenn das richtig wäre, würde diese *Batschia* zu gelten haben; es ist aber bloss ein simpler Fehler seitens des Setzers, der wahrscheinlich beim Umbrechen des Satzes diese Zeile mit den 3 citirten Synonymen, die zur nächsten

Gattung Nr. 141 Abuta gehören, verschoben hat. *Batschia* Thbg. ist von allen Autoren mit Abuta identificirt worden; ich citire ausser Pfeiffer, der auf Anderen fusst, nur noch BHgp., Eichler; — letzterer hat diese Gattungen speciell bearbeitet — und Prantl in Engl.&Prantl Pfl. fam. Also diese *Batschia* ist auch hinfällig. Nun existirt noch eine *Batschia* Moench 1794 = Eupatorium L. 1735.

Bentham in BHgp. schreibt zu der von ihm anerkannten Leguminosengattung *Humboldtia* Vahl: non Batschia Vahl „non L.“, aber er hat bei „non L.“ wohl nur Bartsia = Bartschia L im Sinne gehabt, denn Linné hat gar keine Batschia aufgestellt; als Linné starb, war Batsch noch eine Knabe. Solche historische Schnitzer findet man bei Bentham öfter.

Nun fragt es sich, ob Humboldtia R.&P., die in 2 Genera nicht gut getrennt ward, für *Stelis* Sw., womit es Swartz 1799 selbst identificirt (er schuf bloss wegen *Humboldtia* Vahl einen anderen Namen!) oder für *Pleurothalis* R.Br. eintreten soll. *Stelis:* „Corolla subquinquepetala 3 exteriora basi connata“ und *Humboldtia* R.&P.: „Corolla duplex: exterior campanulata trifida aut tripartita“ sind in der ursprünglichen Auffassung völlig gleich. R.&P. citiren 1794 nur 2 Arten dazu: *Epidendrum ophioglossioides* L. und *ruscifolium* Jacq. dazu. Auf letztere Art basirte sodann R.Brown seine *Pleurothallis.* Erst in syst. fl. peruv. 1798 beschrieben R.&P. die anderen Arten. Robert Brown trennte die eine Art als besonderes Genus auf Grund von 2 mehr verwachsenen Sepalen ab. „Petala 2 antica exteriorum inferne connata“; es entspricht dies mehr zygomorpher Theilung der äusseren Blüthenhülle, deren Theile nicht mehr gleichmässig vertheilt sind, sondern 1 : 2 gegenüberstehen, wobei die 2 nebeneinanderstehenden ± verschmelzen; aber genau dasselbe bilden R.&P. 1794 für Humboldtia nur ab. Es hat also der Name Humboldtia auch dafür einzutreten. Spätere Autoren drücken den Unterschied nicht so klar aus: Lindley sagt g. & sp. orch. (1840) pg. 1: Sepala lateralia connata: Sepala libera. Dagegen BHgp. III 464. Sepala erecta conniventia vel subpatentia: Sepala patentia und p. 488 und p. 490 ausführlicher, wobei der Unterschied noch mehr verschwimmt. R.Br. machte noch einen Unterschied bez. articulat inserirtes Labellum, was aber noch weniger durchgreifend ist. Pfitzer in Engler & Prantl II (6) 136 giebt an: Alle 3 Sepalen deutlich verwachsen für *Stelis*; dagegen: Seitliche Sepalen frei oder .... verwachsen, medianes Sepalum frei für *Pleurothallis.* Der Unterschied wird auf die Dauer kaum aufrecht zu erhalten sein; dann aber müsste auch noch Stelis zu der älteren Humboldtia gestellt werden.

Die schon mit Humboldtia richtig benannten Arten sind:

Humboldtia cordata* R.&P., lanceolata* R.&P. (von Manchen zu Stelis gestellt), spiralis* R.&P., succosa* Ldl. „Pav.“, purpurea* R.&P. (= *Pl. linearis* Lindl. = *Specklinia l.* Lindl.) Ich sammelte nur:

Humboldtia chamensis OK. (*Pleurothalis ch.* Lindl.) Silla de Caracas.

Bei der Uebertragung der Arten folge ich unter Ergänzung später aufgestellter Arten der Monographie von Lindley, folia orchidacea, vom 25. Jan. 1859, deren Index in alphabetischer Reihe viele Fehler enthält, also vorsichtig zu benutzen ist. Zunächst sind Artennamen zu ändern:

Pleurothalis Crocodilanthe Ldl. 1859 = *Crocodilanthe Xiphizusae* Rchb.f. 1854 = Humboldtia Xiphizusae OK.
Pl. laurifolia Rchb.f. non HBK. = H. Reichenbachiana OK.
Pl. crassifolia Rchb.f. 1858 non Focke 1849 = H. pachyphylla OK.
Pl. loranthophylla Rchb.f. 1854 = *Pl. subpellucida* A.Br.&Klotzsch 1853 = H. subpellucida OK.

Pl. Mathewsii Ldl. 1836 = *Acronia phalangifera* Presl 1832 = H. phalangifera OK.

Pl. emarginata Ldl. 1859 = *Specklinia e.* Ldl. 1830 = *Epidendrum ? monophyllum* Hook. ± 1824 = H. monophylla OK.

Bei den folgenden Arten mit unveränderten Speciesnamen beziehen sich die Autorcitate in ( ) auf *Pleurothalis*, die in [ ] auf andere Genera.

Humboldtia acianthera (Ldl.), acuminata [HBK.] (Ldl.), acutissima (Ldl.), affinis (Ldl.), agatophylla (Rchb.f.), alpestris [Sw.] (Ldl.), amoena (Rich.), antennifera (Ldl.), angustifolia (Ldl.), apiculata (Ldl.), arachnantha (Rchb.f.), Arbuscula (Ldl.), Archidonae (Ldl.), arcuata (Ldl.), aristata (Hk.), aristulata (Ldl.), articulata (Ldl.), aspasiensis (Rchb.f.), asperilinguis (Rchb.f.), atropurpurea [(Ldl.)], aurea (Ldl.), auriculata (Ldl.), barbata (Westc.), barbulata (Ldl.), Beyrichii (Rchb.f.), Barberiana (Rchb.f.), bicarinata (Ldl.), bicornis (Ldl.), bicruris (Ldl.), bidentata (Ldl.), biflora (Focke), bilamellata (Rchb.f.), Biserrula (Rchb.f.), bivalvis (Ldl.), boliviana (Rchb.f.), breviflora (Ldl.), brevipes (Focke), Bufonis (Kl.), cabellensis (Rchb.f.), cardiostola (Rchb.f.), cardiothallis (Rchb.f.), Cardium (Rchb.f.), capillaris (Ldl.), casapensis (Ldl.), Cassidis (Ldl.), caulescens (Ldl.), cauliflora (Hk.), Centranthera (Ldl.), ceratothallis (Rchb.f.), Chamaelepanthes (Rchb.f.), chloidophylla (Rchb.f.), chloroleuca (Ldl.), chrysantha (Ldl.), ciliata (Knowles), circumplexa (Ldl.), clandestina (Ldl.), cochlearis (Rchb.f.), conanthera (Rchb.f.), convoluta (Ldl.), cordata (Ldl.), cordifolia (Rchb.f.), coriacardia (Rchb.f.), corniculata [Sw.] (Ldl.), crassifolia (Focke), crassipes (Ldl.), crenata (Ldl.), crepidophylla (Rchb.f.), crocodiliceps (Rchb.f.), cubensis (Ldl.), cyclochila (Ldl.), declivis (Ldl.), decurrens (Poepp. & Endl.), decurva (Ldl.), delicatula (Ldl.), dendrophila (Rchb.f.), diffusa (Poepp. & Endl.), Dinotherii (Rchb.f.), diptera (Ldl.), discodea (Ldl.), dubia (Rich. & Gal.), dura (Ldl.), elegans [HBK.] (Ldl.), elongata (Kl.), emarginata [(Ldl.)], endotrachya (Rchb.f.), ephemera (Ldl.), erinacea (Rchb.f.), exasperata (Ldl.), expansa (Ldl.), filifera (Ldl.), fimbriata (Ldl.), flexuosa [Poepp.] (Ldl.), floribunda (Ldl.), floripecten (Rchb.f.), florulenta (Rchb.f.), Fockei (Ldl.), foetens (Ldl.), foliata (Griseb.), fonsflorum (Ldl.), foveata (Ldl.), fragilis (Ldl.), fraterna (Ldl.), Fritillaria (Rchb.f.), Fuegi (Rchb.f.), fulgens (Rchb.f.), galeata (Ldl.), Gardneri (Ldl.), gelida (Ldl.), geniculata (Ldl.), gigantea (Ldl.), glanduligera (Ldl.), Glossopogon (Rchb.f.), glumacea (Ldl.), gracillima (Ldl.), grandiflora (Ldl.), gratiosa (Rchb.f.), Grobyi (Ldl.), harpophylla (Rchb.f.), Hartwegii (Ldl.), hastulata (Rchb.f.), hemirhoda (Ldl.), hians (Ldl.), Hoffmannseggiana (Rchb.f.), hymenantha (Ldl.), hypnicola (Ldl.), hystrix (Rchb.f.), Jamesonii (Ldl.), immersa (Rchb.f.), Imrayi (Ldl.), inaequalis (Ldl.), incompta (Rchb.f.), incurva (Ldl.), insignis (Rolfe), intricata (Ldl.), Kefersteiniana (Rchb.f.), Klotzschiana (Rchb.f.), Krameriana (Rchb.f.), laevigata (Ldl.), lamellaris (Ldl.), Lanceana (Lodd.), Lanceola [Sw.] (Spr.), lanceolata (Ldl.), lateritia (Rchb.f.), laurifolia (HBK.), laxa [Sw.] (Ldl.), leontoglossa (Rchb.f.), lepanthiformis (Rchb.f.), leucopyramis (Rchb.f.), ligulata (Ldl.), Lindenii (Ldl.), Lingua (Ldl.), linguifera (Ldl.), longicaulis (Ldl.), longilabris (Ldl.), longirostris (Focke), longissima (Ldl.), loranthophylla (Rchb.f.), luctuosa (Rchb.f.), macra (Ldl.), macrocardia (Rchb.f.), macrophylla (HBK.), macrorhiza (Ldl.), Magdalenae (Rchb.f.), malach-

antha (Rchb.f.), Mandonii (Rchb.f.), marginalis (Rchb.f.), marginata (Ldl.), Matthewsii (Ldl.), memor (Rchb.f.), meridana (Rchb.f.), microcardia (Rchb.f.), microphylla (Rich.), Miersii (Ldl.), minutalis (Ldl.), microlepanthes (Griseb.), Miqueliana [Focke] (Ldl.), misera (Ldl.), modestissima (Rchb.f.), monocardia (Rchb.f.), Moritzii (Rchb.f.), moschata (Rchb.f.), Mosenii (Rchb.f.), muscodea (Ldl.), naraniensis (Rchb.f.), navicularis (Ldl.), navilinguis (Rchb.f.), nicaraguensis [Liebm.] (Rchb.f.), nittiorhyncha (Ldl.), obovata (Ldl.), ochreata (Ldl.), octomeriodes (Ldl.), orbicularis [(Ldl.)], pachyglossa (Ldl.), pachyphylla (Rchb.f.), palmiformis (Ldl.), panduriferа (Ldl.), Pantasmi (Rchb.f.), papillosa (Ldl.), parvifolia (Ldl.), pectinata (Ldl.), pedunculariѕ (Ldl.), pedunculata [Kl.] (Rchb.f.), perpusilla (Seem.), phyllocardia (Rchb.f.), picta (Ldl.), pilifera (Ldl.), pisifera (Ldl.), plantaginea [Poepp. & Endl.] (Ldl.), plumosa (Ldl.), Poeppigii (Ldl.), polygonodes (Gris.), polyliria (Endres & Rchb.f.), polystachya (Rich. & Gal.), pristeoglossa (Rchb.f.), procumbens (Ldl.), prolifera (Herb.), prostrata (Ldl.), pruinosa (Ldl.), pubescens (Ldl.), pulchella [HBK.] (Ldl.), punctata (Ldl.), punctulata (Rolfe), pusilla [HBK.] (Ldl.), pyrsodes (Rchb.f.), quadrifida [Llave] (Ldl.), quitensis (Rchb.f.), racemiflora [Sw.] (Ldl.), ramulosa (Ldl.), recurva (Ldl.), restrepiodes (Ldl.), retusa [Llave] (Ldl.), Reymondii [Karst.] (Rchb.f.), rhodotantha (Rchb.f.), rigidifolia (Rchb.f.), Roezlei (Rchb.f.), roseopunctata (Ldl.), rostriflora (Rchb.f.), rubens (Ldl.), rubroviridis (Ldl.), ruberrima (Ldl.), rufobrunnea (Ldl.), rupestris (Ldl.), ruscifolia [L.] (R.Br.), saltatoria (Ldl.), sarcophylla (Rchb.f.), saurocephala (Lodd.), scabrata (Ldl.), scabrilinguis (Ldl.), scabripes (Ldl.), scariosa (Ldl.), Schiedei (Rchb.f.), sclerophylla (Ldl.), secunda (Poepp. & Endl.), segoviensis (Rchb.f.), semipellucida (Rchb.f.), semiscabra (Ldl.), semperflorens (Ldl.), seriata (Ldl.), serrifera (Ldl.), sertulariodes [Sw.] (Spr.), setigera (Ldl.), sicaria (Ldl.), Sirene (Rchb.f.), Smithiana (Ldl.), Sanderana (Rchb.f.), soratana (Rchb.f.), sphenochila (Ldl.), spiculifera (Ldl.), Sprucei (Ldl.), stenopetala (Ldl.), stenostachya (Rchb.f.), striata (Focke), strupifolia (Ldl.), subsinuata (Ldl.), tenuissima (Rchb.f.), tentaculata [Poepp. & Endl.) (Ldl.), teres (Ldl.), testifolia [Sw.] (Ldl.), tribulodes [Sw.] (Ldl.), tricarinata (Poepp. & Endl.), trichophora (Ldl.), trichopoda (Rich.), tridentata (Kl.), trifida (Ldl.), trilineata (Ldl.), tripterantha (Rchb.f.), tripterygia (Rchb.f.), trulla (Rchb.f.), truncata (Hk.), truxillensis (Rchb.f.), tubulosa (Ldl.), ujarensis [Rchb.f.] (Ldl.), undulata (Poepp. & Endl.), uniflora (Ldl.), univaginata (Ldl.), velaticaulis (Rchb.f.), velatipes (Rchb.f.), ventricosa (Ldl.), verrucosa (Rchb.f.), villipensa (Rchb.f.), villosa (Kn. & Westc.), violacea (Rich. & Gal.), viridula (Ldl.), vittata (Ldl.), Warmingii (Rchb.f.), Weddelliana (Rchb.f.), Wilsonii (Ldl.), xanthochlora (Rchb.f.), xiphochila (Rchb.f.), zephyrina (Rchb.f.) OK. .

Huttonaea = Hallackia.

Ionopsis pallidiflora Ldl. An var. seq. caulibus parvis simplicibus? Trinidad.

I. utricullariodes Ldl. (Sw.). Trinidad.

Josephia = Sirhookera.

Iridorchis Thou. (1809) Nouv. bull. soc. philom. 314/9 und (1819/22) Orchid. îles afr. tabl. syn. des genres sub „t“, tabl. syn. des espèces III sub „t“;

ic. t. 92 = *Oberonia* Ldl. 1830 gen. & sp. Orch. 15. Lindley führt 1830 bereits die einzige Species, welche DuPetit-Thouars hatte, Iridorchis equitans* Thou. = *Cymbidium equitans* Sw. auf, die er in *Oberonia brevifolia* Ldl. willkürlich umänderte, wobei er nur die tab. 92 ohne die Ueberschrift citirt und sich um den französischen Text wie sonst bei diesem Werk von Thouars und deren neuen Namen nicht kümmerte.

I. imbricata OK. (Bl.) Java: Sagaranten.

I. lunata OK. (Bl.) Java: Tjibodas.

Die anderen Arten sind von *Oberonia* übertragen:

Iridorchis anceps (Ldl.), angustifolia (Ldl.), anthropophora (Ldl.), aporophylla (Rchb.f.), bicornis (Ldl.), brachystachya (Ldl.), Brunoniana (Wight), caulescens (Ldl.), Clarkei (Hk.f.), cylindrica (Ldl.), demissa (Ldl.), ensiformis [Sm.] (Ldl.), Falconeri (Hk.f.), ferruginea (Parish), forcipata (Ldl.), Gardneriana (Thw.), gracilis (Hk.f.), Griffithiana (Ldl.), Helferi (Hk.f.), heliophylla (*Malaxis* Rchb.f.), imbricata [Bl.] (Ldl.), iridifolia (Ldl.), Jenkinsiana (Griff.), Lindleyana (Wight), Lobbiana (*Malaxis* Rchb.f.), longibracteata (Ldl.), lunata [Bl.] (Ldl.), maxima (Parish), microphylla [Bl.] (Ldl.), miniata (Ldl.), Myosurus (Ldl.), myriantha (Ldl.), obcordata (Ldl.), orbicularis (Hk.f.), pachyrhachis (Rchb.f.), pachystachya (Ldl.), platycaulon (Wight), pyrulifera (Ldl.), recurva (Ldl.), rufilabris (Ldl.), Scortechinii (Hk.f.), Scyllae (Ldl.), similis [Bl.] (Ldl.), spathulata (Ldl.), tahitensis (Ldl.), tenuis (Ldl.), Thisbe (Rchb.f.), Titania (Ldl.), Treutleri (Hk.f.); truncata (Ldl.), verticillata (Wight), Wallichii (Hk.f.), Wightiana (Ldl.), zeylanica (Hk.f) OK.

Leptorchis Thou. (1809) Nouv. bull. soc. phil. 314/9 und Orch. îles afr. (1818—20) in den tabl. synopt. sub „h“ incl. *Stichorchis* Thou. l. c. sub „r“ = *Liparis* Rich. (1818) (non Liparia* L. 1771) = *Pseudorchis* S.F.Gray (1821) arr. brit. pl. II 199, 213 = *Empusa* Ldl. 1824 = *Anistylis* Raf. 1825 = *Paliris* Dum. (1827) florula belgica 134 = *Sturmia* Rchb. 1828 = *Alipsa* Hfg. 1842. Ehe ich die Thouars'schen Arbeiten über Orchideen vornahm, hatte ich für den bisher giltigen Namen *Liparis* Rich. *Pseudorchis* S.F.Gray hergestellt und dazu bemerkt: *Liparis* kann wegen Liparia L. nicht gelten, denn das ist dasselbe Wort mit orthographischer Licenz. 1818 trennte Richard *Liparis* von *Malaxis* ab, mit der einzigen Art *Liparis Loeselii* Rich. = *Ophrys Loeselii* L. = *Malaxis Loeselii* Sw. = *Pseudorchis Loeselii* S.F.Gray. Ridley citirt 2 Arten, die Richard in Mém. Mus. h. par. IV 52 veröffentlicht haben soll: *L. Loeselii* und *liliifolia*; aber Richard hat l. c. pag. 60 (p. 52 ist überhaupt keine Art benannt) nur 1 Art: *L. Loeselii*, wozu er aber als zweites Synonym: „*Ophrys liliifolia* Andr. t. 65 vix differt“ gestellt hatte. Andrew bildet aber die amerikanische Art von Gronovius ab, die zwar schon von Linné mit *Loeselii* verwechselt ward, aber durch keilig obovate, mehrfach grössere und breitere, mehr abwärts gebogene, ganz anders gefärbte Lippe, schmälere längere flexuose Sepalen etc. stark abweicht und von Pfitzer, welcher für „*Sturmia*“ nur 1 Art hat, sogar in ein anderes Genus gestellt wird.

1821 verwarf S.F.Gray den Namen *Liparis* zu Gunsten des vorlinnéischen Namens *Pseudo-orchis bifolia palustris* Ray. Als nach 1735 von S.F.Gray zuerst giltig mit übrigens ausführlicher Diagnose eingesetzt, hätte der Name *Pseudorchis* mit dem Autorcitat S.F.Gray zu gelten. F.S.Gray hatte auch nur diese eine Art.

Anistylis Raf. (1825) Neogeniton p. 4 Nr. 50 mit Diagnose und zwei Arten: 1. *A. convallaria* Raf. („*Malaxis liliifolia* of American authors not

Europ.“) 2. *A. lutea* Raf. („*Malaxis correana* Bart. not. *M. Loeselii* of Europe“), ward von den Autoren meist übersehen; auch Pfeiffer's Nomenclator giebt nicht die älteste Quelle davon an.

Paliris Dum. ein Anagramm für *Liparis* Rich. mit der Art *Paliris Loeselii* Dum. ist fast allseitig übersehen worden.

Ein Jahr später (1828) verwarf Reichenbach den Namen *Liparis* wegen des zoologischen Homonym und setzte dafür *Sturmia,* was nach jetzigen Regeln unzulässig ist.

1842 verwarf Hoffmannsegg den Namen *Sturmia* Rchb., um Irrthümer mit älteren (indessen obsoleten) *Sturmia*-Homonymen zu vermeiden und setzte *Alypsa* dafür ein. Pfeiffer citirt irrig 1820, anstatt 1842; es ist das wichtig zu corrigiren, da sonst *Alypsa* die Priorität hätte; zu *Alipsa foliosa* bemerkt Hoffmannsegg, dass der Name *Alipsa* nur für *Liparis* und *Sturmia* substituirt sei.

Auch die Citate für *Liparis* sind falsch bei Pfeiffer, denn er citirt dieselbe Arbeit als zweierlei Publicationen von Richard über *Liparis* vom Jahre 1818 mit z. Th. falschen Zahlen und muss es dafür heissen: Rich. Orch. europ. in Mém. Mus. d'hist. Paris IV (1818) p. 43, 52, 60 t. 5 fig. 10.

Später setzte Richard noch andere Arten hinzu: das erweiterte Genus theilte schliesslich Pfitzer, wobei er aber den Namen *Liparis* auf den unrechten Theil anwendete; *Liparis* gilt zunächst für *Liparis Loeselii*, aber *Liparis* Pfitzer ist nicht *Liparis Loeselii*; dagegen ist *Sturmia* Rich. em. Pfitzer = *Liparis Loeselii* Rich. 1818. Wenn man also die Trennung, welche Pfitzer vornahm, beibehalten wollte, müsste *Liparis* Pfitzer mit den vielen Arten doch durch einen anderen Namen ersetzt werden. Aber diese Trennung erscheint ungerechtfertigt. Pfitzer trennt:

1. *Sturmia* Rchb. mit 1 Art auf Grund der convolutiven Blattknospenlage, giebt aber selbst an, dass manche Liparis-Arten noch dazu gehören dürften, da deren Blattknospenlage noch wenig bekannt ist. Es scheint überhaupt fraglich, ob dieses nur bei Orchideen derart angewendete Merkmal allein genügen würde, um eine solche Trennung zu rechtfertigen, umsomehr, als sich sicher erwarten lässt, dass bei besserer Erforschung der Blattknospenlagen der vielen Arten sich auch Mittelstufen der verschiedenen Blattknospenlagen finden werden.

2. *Cestichis* Ldl. „Thou.“ von BHgp. und dem neuesten Monographen der Gattung Ridley im Journ. Linn. Soc. XXII 244—297 nur als Subgenus behandelt, denen ich mich anschliesse.

3. Ephippianthus, auch von Ridley abgetrennt, dürfte auf Grund der 2 gelappten Lamellen am Grunde der Lippe, die *Liparis* fehlen, getrennt aufzuführen sein.

Somit war ich also, nachdem ich auch eine Reihe Fehler, falscher Citate, übersehener Namen fand, zu dem Resultat gekommen, dass *Pseudorchis* für *Liparis* incl. *Sturmia* und *Cestichis* einzutreten habe. Nun veränderte sich die Sache bei Berücksichtigung der älteren Thouars'schen 2 Orchideengattungen von 1809, deren jede 1822 2 Arten erhielt, sodass also die vor *Stichorchis* stehende Leptorchis den Vorrang hat. Es ist Leptorchis flavescens* Thou., später von Lindley *Liparis flavescens,* und Leptorchis purpurascens* Thou. willkürlich *Liparis purpurascens* Ldl. genannt, wiederherzustellen. Ich sammelte:

Leptorchis compressa [Bl.] (Ldl.) Java: Malawar.
L. crenulata OK. [Bl.] (Ldl.) Java: Gede.
L. flaccida OK. (Rchb.f.) Java: Sagaranten.
L. longipes OK. Sikkim 1700 m.

Bei der folgenden Uebertragung der Arten sind Autorcitate für *Liparis-*

Homonyme in () und für ältere Synonyme in [] gesetzt, soweit nichts anderes notirt ist; cfr. Monographie von Ridley in Journ. Linn. Soc. 1887, 244—293 und Hk.f. in fl. brit. Ind. V. 692—707. Leptorchis abyssinica (Rich.), acuminata (Hk.f.), acutissima (Rchb.f.), affinis [Bl.] (Ldl.), alata (Scheidw.), arnoglossophylla (Rchb.f.), auriculata (Miq.), aurita (Ridl.), barbata (Ldl.), Beccarii (Ridl.), Beddomei (Ridl.), bicornis (Ridl.), biloba (Wight), bistriata (Parish & Rchb.f.), bituberculata [Hk.] (Ldl.), bootanensis (Griff.), Bowkeri (Harv.), brachyglottis (Rchb.f.), brachystalix (Rchb.f.), caespitosa [Thou.] (Ldl.), campestris (Barb. Rod.), campylostalix (Rchb.f.), capensis [Sond.] (Ldl.), Cathcartii (Hk.f.), clavigera (Ridl.), Clypeolum [Forst.] (Ldl.), coelogynodes (F.v.M.), condylobulbon (Rchb.f.), connata (Ridl.), cordifolia (Hk.f.), crispifolia (Rchb.f.), Cumingii (Ridl.), cuspidata (Ridl.), Dalzellii (Hk.f.), decurrens [Bl.] (Ldl.), deflexa (Hk.f.), delicatula (Hk.f.), Dendrochilum (Rchb.f.), Diodon (Rchb.f.), disepala (Rchb.f.), distans (Clarke), disticha [Thou.] (Ldl.), Duthiei (Hk.f.), Dolabella (Hk.f.), Eggersii (Rchb.f.), elata (Ldl.), elegans (Ldl.), elliptica [(Rchb.f.)], ferruginea (Ldl.), Forbesii (Ridl.), Gamblei (Hk.f.), Gerardii (Rchb.f.), glossula (Rchb.f.), gracilis (Hk.f.), grandiflora (Ridl.), Griffithii (Ridl.), grossa (Rchb.f.), guineensis (Ldl.), Guingangae (Rchb.f.), habenarina (F.v.M.), hawaiensis (Mann.), japonica [Miq.] (Maxcz.), Jovis-Pluvii (Par. & Rchb.f.), Kappleri [(Rchb.f.)], Krameri (Fr. & Sav.), lacerata (Ridl.), lancifolia (Hk.f.), latifolia (Ldl.), liliifolia [L.] (Ldl.), longa (Rchb.f.), longicaulis (Ridl.), longipetala (Ridl.), lutea (Ridl.), luteola (Ldl.), macrocarpa (Hk.f.), Mannii (Rchb.f.), minima [Bl.] (Ldl.), montana [Bl.] (Ldl.), nervosa [Thbg.] (Ldl.), neuroglossa (Rchb.f.), obscura (Hk.f.), ochracea (Ridl.), odontostoma (Rchb.), olivacea (Ldl.), ornithorhynchos (Ridl.), pallida [Bl.] (Ldl.), Pachypus (Par. & Rchb.f.), Parishii (Hk.f.), parva (Ridl.), parviflora [Bl.] (Rchb.f.), pectinata (Ridl.), perpusilla (Hk.f.), plantaginea (Ldl.), platyphylla (Ridl.), platyrachis (Hk.f.), plicata (Franchet), polycardia (Rchb.), Prainii (Hk.f.), pulchella (Hk.f.), puncticulata (Ridl.), pusilla (Ridl.), ramosa (Poepp. & Endl.), reflexa [R.Br.] (Ldl.), resupinata (Ridl.), revoluta (Hk.f.), Ridleyi (Hk.f.), rostrata (Rchb.f.), rupestris (Griff.), Saundersiana (Rchb.f.), Stachyurus (Rchb.f.), stenoglossa (Par. & Ldl.), Stricklandiana (Rchb.f.), tenuifolia (Hk.f.), torta (Hk.f.), ? tradescantiaefolia [Bl.] (Ldl.), Thwaitesii (Hk.f.), tricallosa (Rchb.f.), triloba (Ridl.), Trimenii (Ridl.), venosa (Ridl.), vestita (Rchb.f.), viridiflora [Bl.] (Ldl.), viridipurpurea (Gris.), Wageneri (Rchb.f.), Walkeriae (Grah.), Welwitschii (Rchb.f.), Wendlandii (Rchb.f.), Wightiana (Thw.), Wrayi (Hk.f.), xanthina (Ridl.) OK.

Bei folgenden Arten sind die Speciesnamen zu ändern:

Liparis paradoxa Rchb.f. [Ldl. 1831] = *Malaxis lancifolia* Sm. 1819 = *Malaxis odorata* W. (1805) = Leptorchis odorata OK.

Lip. nepalensis Ldl. 1825 = *Mal. cordifolia* Sm. 1819 = L. cordifolia OK.

Lip. cordifolia Hk.f. 1890 non Lept. cordifolia OK. = L. commutata OK.

Lip. repens Ridl. = *Mal. atropurpurea* Bl. 1825 = L. atropurpurea OK.

Lip. atropurpurea Ldl. 1830 non Lept. atr. OK. [Bl.] = L. Lindleyana OK.

[] **Limodorum** Ludwig (1737) def. 120 „Tourn."; C.Rich. (non L. 1740) em. incl. *Epipactis* auct. recent. (non Hall. 1742, quae *Goodyera* nunc Orchiodes) = *Helleborine* Mill. Ende 1737 p. p. (non Martyn* 1736) incl. *Cephalanthera* L.C.Rich. 1818 = *Damasonium* Hall. 1745. Nachdem R. v. Wettstein in Oester. bot. Ztg. 1889 Nr. 11 und 12 nachgewiesen hat, dass

diese Gattungen zusammengezogen werden müssen, hat Limodorum Ludwig dafür zu gelten. Ludwig hatte unter Bezug auf Tournefort nur eine Art, welche jetzt Limodorum abortivum* Sw. (L.) heisst. Die anderen Arten sind nach v. Wettstein l. c. folgende, die ich also auf Limodorum zu übertragen habe, wobei ich Autorcitate für *Epipactis*-Homonyme in () und für andere in [] setze. Limodorum acuminatum (Ldl.), Austinae [*Chloraea* A.Gray = *Cephalanthera* BHgp.] (Wettst.), cucullatum [*Ceph.* Boiss. & Heldr.] (Wettst.), chloidophyllum [*Ceph.* Rchb.f.] (Wettst.), erectum [*Serapias* Thbg.] (Sw.), falcatum [*Ser.* Thbg.] (Sw.), giganteum (Hk. „Dgl."), grandiflorum [*Ser. gr.* L. 1769 em. = *Epipactis alba* Crantz 1769 em. = *Ceph. pallens* Rich. 1817), latifolium [*Ser.* L.] (All.), longibracteatum [*Ceph.* Bl.] (Wettst.), longifolium [*Serapias Helleborine* var. *longifolia* L. 1753 = *Ceph. ensifolia* Rich. 1817] (Wettst.), microphyllum [*Ser.* Ehrh.] (Sw.), oreganum [*Ceph.* Rchb.f.] (Wettst.), palustre [*Ser. Hell.* var. L.] (Crantz), papillosum (Fr. & Sav.), Royleanum (Ldl.), rubiginosum (Crantz), rubrum [*Ser.* L. = *Ceph.* Rich.] (All.), Thunbergii (A.Gray), veratrifolium (Boiss.] OK. und folgende vermuthete Hybriden: Limodorum latifolium × rubiginosum (Schmalh.); latifolium × microphyllum (Aschs.) = L. violaceum (Durand Duques), grandiflorum × rubiginosum (*Epip. alba* × *rubig.* Wettst.) = L. speciosum (Wettst.), latifolium × palustre (Grenier) = L. athense (Grenier) OK.

Liparis = Leptorchis.

Listera = Diphryllum.

Luisia tristis OK. (*Epidendrum triste* Forst. = *Luisia teretifolia* Gaudich.) Java: Wilis.

Malaxis BHgp. = **Hammarbya.**

[] **Malaxis** Sw. (1788) prod. 8, 119 non Sw. 1789 & BHgp. = *Achroanthes* Raf. (1808) Medical repository V 350 & Desv. Journ. (1809) II 171 = *Acroanthes* Raf. New flora I 58, IV 103 = *Microstylis* (sectio *Malaxidis*) Nutt. (1818); genus Lindl. 1826. BHgp. geben zu allen 3 Namen falsche, bez. nicht die ältesten Citate:

1. Malaxis ist nicht erst in K. Vet. Ac. Nya Handl. (Stockh.) XXI 233, also im Jahre 1800 erschienen, sondern schon 1788 mit 2 Arten: Malaxis spicata* und umbelliflora* Sw. (nicht *umbellulata*, wie Ridley schreibt), die beide jetzt zu *Microstylis* gehören, sodass also für *Microstylis* der Name Malaxis zu gelten hat, während für *Malaxis* BHgp. = Sw. 1789 im 2. Quartalheft der Stockholmer act. acad. (Nya Handl.) p. 127 t. 6 fig. 2 mit der einzigen Art *M. paludosa* ein anderer Name zu wählen ist. Malaxis ist ursprünglich kein von Swartz gegebener Name; er hat ihn von Solander erhalten oder ex herb. entnommen. Solander hatte ihn, wie Swartz selbst mittheilt, auf Rheede Mal. XII t. 27 basirt; das ist Malaxis resupinata OK. (Forst.) = *Malaxis Rheedii* Sw. = *Microstylis Rheedii* Ldl. Der Name bleibt also bei den ursprünglich dazu gesetzten Arten der Gattung, während die nachträglich dazu gestellte, aber jetzt wieder ausgeschiedene *Malaxis paludosa* Sw. nun Hammarbya paludosa OK. heisst.

2. *Achroanthes* Raf. geben BHgp. „ex Endl." an; ich habe die obigen älteren Angaben dafür zu ergänzen. Medical Repository habe ich nicht selbst gesehen, jedoch der Abdruck oder die Uebersetzung in Desveaux Journal citirt selbst diese älteste Quelle. Aber auch 1809 würde genügen, um *Microstylis* 1818 zu verdrängen. Rafinesque reclamirte auch 1832 in Gardener's Magazine p. 247 die Priorität für seine *Achroanthes*. Er hatte 1808 bez. 1809 eine Art:

Malaxis unifolia Mchx. 1803 = *Achroanthes unifolia* Raf. genannt, die später unrechtmässig *Microstylis ophioglossoides* Ldl. ex *Malaxis ophioglossoides* W. 1805 genannt wurde. Jetzt bleibt der älteste Name Malaxis unifolia* Mchx. dafür giltig.

3. *Microstylis* ist gar nicht, wie zuerst Lindley unrichtig angab, von Nuttall als besonderes Genus aufgestellt worden; Nuttall hat auch nicht, wie noch der letzte Monograph der Gattung, Ridley citirt, in gen. pl. II 196 eine *Microstylis ophioglossoides*, sondern nur ein *Malaxis ophioglossoides* benannt, die er in die Section Microstylis stellte. — Ein ganzer Haufen incorrecter Angaben war also zu berichtigen. — Ich sammelte:

M. Parthonii Morren 1839 (*Microstylis histionantha* und *Parthoni* Lk. & Otto 1841) Silla de Caracas.

M. resupinata OK. (*Malaxis Rheedii* Sw. c. syn. *Epidendrum resupinatum* Forst. und Rheede XII t. 27 = *Microstylis versicolor* Ldl. und *Microstylis Rheedei* Ldl.) Java: Gede. *Malaxis Rheedei* und *Ep. resupinatum* werden von Lindley als 2 Arten geschieden. Die Darstellungen von Ridley einerseits und Hk.f. in fl. brit. India andererseits für diese 2 Arten divergiren, was wohl in der Variabilität dieser Pflanze begründet ist; hierzu gehört wahrscheinlich auch M. densiflora = *Liparis densiflora* Rich. 1841 = *Microstylis pratensis* Ridl. 1888 = *Micr. versicolor* Hk.f. 1890 „Wight", aber Wight hatte gar keine eigene Art aufgestellt, sondern citirte Lindley sowie ? *L. densiflora* Rich.

Unter Malaxis sind ausserdem schon richtig benannt: Malaxis ichthyorhyncha* Rich. & Gal., latifolia* Sm. (1819 = *Dienia congesta* Ldl. 1819 = *Micr. cong.* Rchb.f.), majanthemifolia* Cham. & Schl., monophylla* Sw. [L.], acuminata* Don (1825 = *Microstylis Wallichii* Ldl. 1829). Die anderen Arten sind nach Ridley's Monographie im Journ. Linn. Soc. XXIV übertragen: Malaxis andicola (Ridl.), arachnifera (Rdl.), bancana (Ridl.), biaurita (Ldl.), brachystachya (Rchb.f.), Burbridgei (Ridl. „Rchb.f."), calophylla (Rchb.f.), calycina [Ldl.] (Rchb.f.), caracasana (Ridl. „Klotzsch"), cardiophylla (Rchb.f.), carinata [(Rchb.f.)], caulescens (Ldl.), Chlorophrys (Rchb.f.), commelinifolia (Zoll.), cordata [Ldl.] (Rchb.f.), corymbosa (S.Wats.), crenulata (Ridl.), crispifolia (Rchb.f.), cylindrostachya [Ldl.] (Rchb.f.), discolor (Ldl.), disepala (Rchb.f.), Ehrenbergii (Rchb.f.), excavata (Ldl.), fastigiata (Rchb.f.), floridana (Chapm.), Godefroyi (Rchb.f.), gracilis (Ridl.), hastilabia (Rchb.f.), Josephiana (Rchb.f.), Lagotis (Rchb.f.), lancifolia (Thw.), longisepala (Ridl.), macrostachya [Llave] (Ldl.), Massonii (Ridl.), metallica (Rchb.f.), montana (Rothrock), Moritzii (Rdl.), muscifera [Ldl.] (Rdl.), Myurus [Ldl.] (Rchb.f.), oculata (Rchb.f.), platycheila (Rchb.f.), polyphylla (Rdl.), porphyrea (Rdl.), pubescens (Ldl.), purpurea (Ldl.), rotundata (Rdl.), rupestris (Poepp. & Endl.), segaarensis (Kraenzlin), simillima (Rchb.f.), stelidostachya (Rchb.f.), taurina (Rchb.f.), tipulodea (Ldl.), Ventilabrum (Rchb.f.), ventricosa (Poepp. & Endl.), Warmingii (Rchb.f.) OK. Hierzu aus Hk.f. fl. brit. Ind. von *Microstylis* übertragen: Malaxis acutangula, furcata, khasiana, Maingayi, micrantha, parvula, polyodon, Scottii, Stocksii (Hk.f.) OK.

Microstylis = Malaxis Sw. 1788 non auct.

Mystacidium = Epidorchis.

Neottia Sw. = **Nidus.**

Neottia L. 1735 (c. syn. *Corallorhiza* Rupp.) non Sw. = *Corallorhiza*

Ludw. 1737 . . . R.Br. 1813. Die heute giltige *Neottia* ist keineswegs die Linnéische von 1735 und 1737; Linné citirte zu seiner Neottia ursprünglich nur *Corallorhiza* Rupp. und stellte *Nidus avis* Tourn., also *Neottia* Sw., zu Ophrys. Auch in gen. pl. I stellt Linné *Corallorhiza* als einziges Synonym zu seiner *Neottia*; in der Flora lapponica führt er als einzige Art unter Neottia radice reticulata mit dem Synonym *Corallorhiza* auf, also noch bevor Ludwig Mitte 1737 die 2 Gattungen als *Corallorhiza* und *Nidus avis* getrennt aufführte. Später stellte er noch andere Arten dazu und schliesslich zog er die Gattung ganz ein; aber das ändert an seiner ersten Publication nichts, sodass also Neottia L. 1735 für *Corallorhiza* Ludw., R.Br. zu gelten hat und für *Neottia* Sw. Nidus zu nehmen ist. Der Typus der Gattung ist also *Corallorhiza innata* R.Br. = *Ophrys Corallorhiza* L. = Neottia Corallorhiza OK. Die anderen Arten sind von *Corallorhiza* übertragen: Neottia Bigelowii (S.Wats.), Ehrenbergii (Rchb.f.), grandiflora (Rich. & Gal.), Mertensiana (Bong.), mexicana (Ldl.), multiflora (Nutt.), odontorhiza (Nutt.), ?punctata (Mart. & Gal.), striata (Ldl. = *Macraei* Gray) OK.

Neuwiedia verartrifolia Bl. Java.

Nidus Riv. (1760/3) icones plantarum flore irregulari hexapetalo tab. 7 = *Nidus avis* Ludwig 1737 = *Neottia* Sw. non L. 1735. Der Name Nidus avis, der von verschiedenen älteren Autoren angewendet ward, ist als Gattungsname regelwidrig und daher durch Nidus Riv. zu ersetzen, welcher Name in dessen posthumen, von Ludwig herausgegebenen Band der hexapetalen Pflanzen mit unregelmässigen Blüthen sich ohne den Beisatz avis findet, wie denn Rivinus schon von 1699 an nur einfache Gattungsnamen hatte. Der Typus der Gattung *Neottia Nidus avis* Rich. = *Ophrys Nidus avis* L. wird zu Nidus avis OK. oder wenn man will zu *Nidus Nidus-avis*; der Pleonasmus war in *Neottia Nidus avis* nur zweisprachig, denn griechisch *Neottia* ist lateinisch *Nidus*, deutsch Nest. Die anderen Arten sind: Nidus listerodes (Ldl.), ? micranthus (Ldl.) OK.

Oberonia = Iridorchis.

Odontochilus = Cystopus.

Odontoglossum Oerstedtii Rchb.f. Costarica.

O. Schlieperianum Rchb.f. Costarica cult.

Oncidium ampliatum Ldl. Trinidad.

O. guttatum Rchb.f. (*Epidendrum g.* L. = *Oncidium loridum* Ldl.), Trinidad. — var. **Papilio** Ldl. Trinidad.

Orchis patens Desf. var. canariensis OK. (Ldl.) Palma: San Domingo de Garafia.

Orchiodes Trew (1736) Act. phys. med. Caes. Leop. Car. nat. cur. III (= Comm. litt. norimberg.) p. 409 t. 6 fig. 7; Siegesb. (1737) suppl. 13 = *Epipactis* Hall. 1742 enum. st. helv. I 277, non Crantz 1769, = *Peramium* Salisb. 1812 = *Goodyera* R.Br. 1813. Trew gab eine gute Abbildung mit Blüthendetails zu seinem Orchioides l. c., welches die gewöhnliche *Goodyera repens* R.Br. = *Satyrium r.* L. = *Epipactis* species unica Haller l. c. = Orchiodes repens OK. darstellt.

O. repens OK. (L.) U. St.: Alleghany.

Die anderen Arten sind zu übertragen, wobei ich Autorcitate für *Goodyera* in () für andere Genera in [ ] setze:

Orchiodes bifidum (Bl.), biflorum [*Georchis b.* Ldl.], calvum [Ldl.],

celebicum (Bl.), coloratum [*Neottia c.* Bl.](Ldl.), cordatum [Ldl.], decipiens [Hk.](Ldl.), discolor (Ker), elongatum (Ldl.), foliosum (Ldl.), fumatum (Thw.), fuscum (Ldl.), grande [Bl.](Ldl.), hispidum (Ldl.), macrophyllum (Lowe), marginatum (Ldl.), Menziesii (Ldl.), nudum (Thou.), occultum (Thou.), parviflorum [Bl.](Ldl.), procerum [Ker](Hk.), polygonodes (F.v.M.), pubescens [Mchx.](R.Br.), pusillum (Bl.), quercilobum (Ldl.), recurvum (Ldl.), reticulatum [Bl.](Ldl.), rubicundum [Bl.](Ldl.), Schlechtendalianum(Rchb.f.), secundiflorum(Griff.), subregulare|Rchb.f.), tessellatum (Lodd.), velutinum (Maxcz.), viridiflorum [Rchb.f.], viscosum (Rchb.f.), vittatum [Ldl.], Waitzianum (Bl.) OK.

Pachystoma pubescens Bl. Java: Tjemas.

Parlatorea = Sanderella cfr. S. 649.

Phajus Incarvillei OK. (*Limodorum Incarvillei* Bl. = *Ph. Blumei* Ldl.) Java: Wilis.

Ph. ? flavus (Bl.) Ldl. Java: Gede.

Phalaenopsis grandiflora Ldl. Java: Tjikante.

[] **Phyllorchis** Thou. (1809) Nouv. bull. soc. phil. 314/9; (1819/22) Orch. îles afr. tabl. syn. des genres pag. 1 sub „u“ c. syn. *Dendrobium* Sw., tableau des espèces II pag. 4 sub „u“ c. syn. *Bulbophyllum . . . & Cymbidium* Sw.; auch ic. t. 93 in der Ueberschrift: Phyllorchis und unten rechts mit dem Synonym *Bulbophyllum occultum*, links unten mit einem der bei Thouars nebenbei gebrauchten nomina usualia. Dies ist = *Bulbophyllum* Ldl. „Thou.“ & *Cirrhopetalum* Ldl. 1824 Bot. Reg. zu t. 832 = *Bolbophyllon* Spr. 1826, Rchb.f. Es ist wirklich räthselhaft, mit welcher Beharrlichkeit verschiedene Autoren das von Thouars nur als Synonym verwendete Wort *Bulbophyllum*, welches allerdings auf den meisten Tafeln als dort uncorrigirter Name steht, beibehielten. Es beweist das nur, dass die Autoren die guten Abbildungen nur berücksichtigten, aber den ebenso guten Text unbeachtet liessen. Im Text sind alle diese *Bulbophyllum*-Synonyme von Thouars corrigirt. Dass *Bulbophyllum* nicht von Thouars aufrecht erhalten worden ist, ergiebt sich auch schon daraus, dass es in den synoptischen Tabellen nur in der Rubrik der Synonyme aufgeführt wird in Gesellschaft mit noch anderen Synonymen für dasselbe Genus oder desselben synonymen Namens bei verschiedenen seiner Gattungen; z. B. *Dendrobium*, welches als Synonym zu noch 2 anderen Thouars'schen Gattungen gesetzt ward; *Bulbophyllum* steht nur in derselben Rubrik, wo auch *Orchis*, *Limodorum*, *Cymbidium*, *Epidendrum* wiederholt zu verschiedenen Thouars'schen Genera citirt vorkommen. Es kann also kein Zweifel sein, dass Thouars, als er die Genera neu begründete, diesen seinen früher angewendeten, aber noch nicht publicirten Namen *Bulbophyllum* ausser Curs setzte. Da dies aber in ein und derselben Publication geschah, so hat eben der corrigirte Namen zu gelten, der übrigens schon 1809 publicirt ist, während die Abbildungen erst 1819 bis 1822 erschienen.

Thouars stellte folgende, bis auf 1 eingezogene, bez. 2 ungenau bekannte Arten noch geltenden Arten auf: Phyllorchis caespitosa*, clavata*, Commersonii* (bloss in der Frucht daher?), clavata* (t. 99 = conica in t. 100 err. *B. conitum*), densa*, erecta*, gracilis* (ohne Blüthen), incurva*, *longiflora*, minuta*, nutans*, occulta*, pendula*, prismatica*, pusilla* (ohne Blüthen), variegata* Thou., *Phyllorchis longiflora* Thou. = *Cirrhopetalum Thouarsii* Ldl. = *Epidendrum umbellatum* Forst. = Phyllorchis umbellata OK. ist der Typus für

das von BHgp. aufrecht erhaltene aber sehr schwach basirte Genus *Cirrhopetalum*. Hk.f. in fl. brit. Ind. trennt es hauptsächlich nur noch wegen abweichender Inflorescenz, aber die ostindischen Arten der Gruppen A & B haben nicht quirlige Inflorescenz. [Die Arten, welche Hk.f. in fl. brit. Ind. von *Bulbophyllum* auf *Cirrhopetalum* übertrug, zeigen gegen sonstigen Gebrauch im Index meist nicht Hk.f. als Autor].

Indem ich bei der Uebertragung der Speciesnamen von *Bulbophyllum* und *Cirrhopetalum* zu Phyllorchis die letzte Bearbeitung der meist tropisch asiatischen Arten in Hk.f. fl. brit. India (1890) zu Grunde lege, habe ich zunächst folgende Namen zu ändern:

Bulbophyllum Epicrianthes Hk.f. = *Epicrianthes javanica* Bl. 1825 = Phyllorchis javanica OK.
B. javanicum Bl. 1859 (non Phyllorchis j. OK.) = *Ephippium capitatum* Bl. 1825 Bijdr. p. 309 = Ph. capitata OK.
B. capitatum Ldl. 1830 (non Ph. cap. OK.) = *Diphyes c.* Bl. 1825 Bijdr. p. 314 = Ph. Diphyes OK.
B. uniflorum Griff. 1851 (non Ph. uniflora OK. ex *Diphyes un.* Bl. 1825) = Ph. monantha OK.
B. clandestinum Ldl. 1841 = *Epidendrum sessile* Kg. 1791 = Ph. sessilis OK.
B. Griffithii Rchb.f. 1861 = *Dendrobium Bulbophylli* Griff. 1848 = Ph. Bulbophylli OK.
B. Careyanum Spr. 1826 = *Anisopetalum Car.* Hk. exot. flora t. 149 ± Mitte 1825 = *Pleurostalis purpurea* Don Febr. 1825 = Ph. purpurea OK.
B. purpurea Thw. 1861 (non Ph. purp. OK.) = Ph. Trimenii OK.
B. gracile Par. & Rchb.f. non Ph. gr. Thou. = Ph. Reichenbachii OK.
B. gracile Ldl. = *Diphyes gr.* Bl. non Ph. gr. Thou. = Ph. Schefferi OK.
Cirrhopetalum grandiflorum Wight 1852 p. p. non Ph. gr. OK. (Bl. 1843) = *B. Wightii* Rchb.f. = Ph. Wightii OK.
C. parvulum Hk.f. [non Ph. p. OK. = *B. p.* Ldl. = *Diphyes p.* Bl. 1825] = Ph. Rolfei OK.
C. Wightii Thw. 1861 p. p. [non Ph. Wightii OK.] = *B. Elliae* Rchb.f. 1861 = Ph. Elliae OK.
C. nilgherense Wight t. 1654 non *B. nilg.* Wight t. 1650 = *B. kaitiense* Rchb. = Ph. kaitiensis OK.
C. refractum Zoll. 1847 = *C. Wallichii* Ldl. 1829 = Ph. Wallichii OK.
C. Thomsonii Hk.f. fl. brit. Ind. 778 non *B. Thoms.* Hk.f. 764 = Ph. Hookeri OK.
C. concinnum Hk.f. non *B. conc.* Hk.f. = Ph. Ridleyana OK.
C. nutans Ldl. non Ph. *(B.)* nut. Thou. = Ph. Othonis OK.
C. cornutum Ldl. 1838 non Ph. corn. OK. [*Ephippium* Bl. 1825] = Ph. Helenae OK.
B. cuspidilingue Rchb. e. syn. *C. Blumei* Ldl. = *Ephippium ciliatum* Bl. 1825 (non Ph. ciliata OK. = *Diphyes ciliata* Bl. = *B. cil.* Ldl.) = Ph. Blumei OK.
B. aurantiacum Hk. 1864 in Journ. Lin. Soc. VII 219 non F.v.M. 1862 = Ph. Josephi OK.

Vorstehend sind abgekürzt B. für *Bulbophyllum*, C. für *Cirrhopetalum*, Ph. für Phyllorchis. Die folgenden Arten sind (bis auf Auslautsilben) ohne Namenveränderung übertragen, wobei die Autorcitate in () sich auf *Bulbophyllum*, die in [ ] auf andere Genera, meist *Cirrhopetalum* beziehen; vergl. auch Rchb.f. in Walp. ann. VI.

Phyllorchis acutiflora [Rich.](Hk.f.), adenopetala (Ldl.), affinis (Ldl.), albida [Wight](Hk.f.), alcicornis (Par. & Rchb.f.), Alopecurus (Rchb.f.), Andersonii [Hk.f.], angustifolia [Bl.](Ldl.), antennifera [Ldl.](Rchb.f.), apoda (Rchb.f.), Argyropus (Rchb.f.), aristata [Rchb.f.](Hemsl.), aurantiaca (F.v.M.), aurata [Ldl.], aurea [Hk.f.], auricoma (Ldl.), barbigera (Ldl.), Baileyi (F.v.M.), Baronii (Ridl.), Beccarii (Rchb.f.), bicolor [Ldl.] (Hk.f.), bifaria (Hk.f.), biflora (Teysm. & Bin.), biseta (Ldl.), Blepharistes (Rchb.f.)[Hk.f.], bootanensis [Griff.](Rchb.f.), Bowkettae (Bailey), bracteolata (Ldl.), brevipes (Hk.f.), Bufo [Ldl.](Rchb.f.), caespitosa [Wall.], calamaria (Ldl.), candida (Hk.f.), capillipes (Par. & Rchb.f.), caudata (Ldl.), cauliflora (Hk.f.), cernua [Bl.](Ldl.), Cheiri (Ldl.), chinensis (Rchb.f.) [Ldl.], chloroptera (Rchb.f.), ciliata [Bl.](Ldl.), cirrhata [Ldl.](Hk.f.), clavigera [Fitzg.](F.v.M.), cochleata (Ldl.), Collettii [Hemsl.], colubrina (Rchb.f.), comata (Ldl.), comosa (Coll. & Hemsl.), conchifera (Rchb.f.), concinna (Hk.f.), conferta (Hk.f.), coriscensis (Rchb.f.), cornuta [Bl.](Rchb.f), crassifolia (Thw.), crassipes (Hk.f.), crocea [Bl.](Ldl.), Cumingii [Ldl.](Rchb.f.), cuprea (Ldl.), cylindracea (Ldl.), Dayana (Rchb.f.), Dearei (Rchb.f.), distans (Ldl.), Elaidum (Ldl.), elata [Hk.f.], elegans (Gard.), Elisae (F.v.M.), elongata [Bl.](Hassk.), eublephara (Rchb.f.), exaltata (Ldl.), exigua (F.v.M.), falcata [Ldl.](Rchb.f.), falcipetala (Ldl.), fimbriata [Ldl.](Rchb.f.), flavescens [Bl.](Ldl.), flavida (Ldl.), fusca (Ldl.), fuscopurpurea (Wight), Gamblei (Hk.f.), gamosepala [Griff.], geraēnsis (Rchb.f.), gibbosa [Bl.](Ldl.), gladiata (Ldl.), Globulus (Hk.f.), grandiflora (Bl.), gravida (Ldl.), guttulata [Wall.], Gymnopus [Hk.f.], Herminostachys (Rchb.f.), Hildebrandtii (Rchb.f.), hirsuta [Bl.](Ldl.), hirta [Sm.](Ldl.), hymenantha (Hk.f.), imbricata (Ldl.), inaequalis [Bl.](Ldl.), iners (Rchb.f.), intertexta (Ldl.), Kingii (Hk.f.), lasiantha (Ldl.), lasiochila (Par. & Rchb.f.), laxiflora [Bl.](Ldl.), lemniscata (Par.), leopardina (Ldl.), leptantha (Hk.f.), leptosepala (Hk.f.), Lichenastrum (F.v.M.), limbata (Ldl.), Lindleyana (Griff.), Lobbii (Ldl.), longiscapa (Teysm. & Bin.), Lundiana (Rchb.f.), lupulina (Ldl.), Macraei [Wight](Rchb.f.), macrantha (Ldl.), maculosa [Ldl.] (Rchb.f.), Mannii (Hk.f.), maxillaris [Ldl.](Rchb.f.), maxima [Ldl.](Rchb.f.), Medusae [Ldl.](Rchb.f.), megalantha (Griff.), megalonyx (Rchb.f.), membranacea (Teysm. & Bin.), membranifolia (Hk.f.), merguensis [Hk.f.), meridensis [Ldl.] (Rchb.f.), micrantha (Hk.f.), micropetala (Ldl.), microtepala (Rchb.f.), minutissima (F.v.M.), mischmeensis (Hk.f.), modesta (Hk.f.), moniliformis (Par.&Rchb.f.), monticola (Hk.f.), mucronata [Bl.](Ldl.), mucronifolia (Rchb.f.), multiflora (Ridl.), mutabilis [Bl.](Ldl.), Napelli (Ldl.), nasuta (Rchb.f.), nematopoda (F.v.M.), nilgherensis (Wight), obtusa [Bl.](Ldl.), occlusa (Ridl.), odorata [Bl.](Ldl.), odoratissima [Sm.](Ldl.), Oerstedtii [Rchb.f.](Hemsl.), oligoglossa (Rchb.f.), oreonastes (Rchb.f.), ornatissima [Rchb.f.], ovalifolia [Bl.](Ldl.), oxyptera [Ldl.](Rchb.f.), pachyrhachis [Rich.](Rchb.f.), paleacea (Bth.), parviflora (Par. & Rchb.f.), parvula [Bl.](Ldl.), patens (King), pavimenta (Ldl.), Penicillium (Par. & Rchb.f.), petiolaris (Thw.), picturata [Lodd.](Rchb.f.), pileata [(Ldl.)], Pipio (Rchb.f.), polyrhiza (Ldl.), Prenticei (F.v.M.), protracta (Hk.f.), psittacoglossa [(Rchb.f.)], Psychoon (Rchb.f.), Pumilio (Rchb.f.)(Hk.f.), punctata [Fitzg.](F.v.M.), purpurascens (Bailey), pygmaea (Ldl.), quadriseta (Ldl.), radiata (Ldl.), recurva (Ldl.), refracta [Ldl.](Rchb.f.), Reinwardtii [Ldl.](Rchb.f.), repens (Griff.), reptans (Ldl.), reticulata (Batem.), retusiuscula (Rchb.f.), Rhizophorae (Ldl.), rostriceps (Rchb.f.), Roxburghii [Ldl.](Rchb.f.), rufilabra (Par.), rufina (Rchb.f.),

saltatoria (Ldl.), Sceptrum (Rchb.f.), Schmidtiana (Rchb.f.), secunda (Hk.f.), setigera (Ldl.), seychellarum (Rchb.f.), Shepherdii (F.v.M.), Sicyobulbon (Par. & Rchb.f.), Silleniana (Rchb.f.), simillima (Rchb.f.), sordida (Ldl.), Stenobulbon (Par. & Rchb.f.), striata [Griff.](Rchb.f.), striatella (Ridley), suavissima (Rolfe), sulcata [Bl.](Ldl.), taeniophylla (Par. & Rchb.f.)[Hk.f.), tenella [Bl.](Ldl.), tenuicaulis (Ldl.), tenuiflora [Bl.] (Ldl.), Thomsonii (Hk.f.), Thompsonii (Ridl.), Thwaitesii (Rchb.f.)[Hk.f.], tortuosa [Bl.](Ldl.), tremula (Wight), triadenia [Ldl.](Rchb.f.), triflora [Bl.](Ldl.), tripetala (Ldl.), tristis (Rchb.f.), unguiculata (Rchb.f.), uniflora [*Diphyes* Bl.](Hassk.), vaginata [Ldl.](Rchb.f.), velutina [Ldl.](Rchb.f.), vermicularis (Hk.f.), violacea [Bl.](Rchb.f.), virens [Ldl.](Hk.f.), viridiflora [Hk.f.], vittata (Rchb.f.), Weddellii [Ldl.](Rchb.f.), Wrayi (HBK.), xylophylla (Par. & Rchb.f.) OK.

Physurus plantagineus Ldl. (L.) Portorico: zwischen Cayey und Guayama 750 m.

[] **Pinalia** Ham. in Don fl. nep. Febr. 1825, pag. 31 nomen inappl. sub *Octomeria*; Lindl. (1826) Orch. sceletos Nr. 71 t. 23 = *Dendrolirium, Mycaranthus, Trichotosia, Ceratium, Cylindrolobus* Bl. (Juli 1825) = *Eria* Lindl. (August 1825) Bot. Reg. t. 904, em. sensu BHgp. incl. *Bryobium* Lindl. 1836 & *Aloisia* Lindl. 1859 etc. Don hatte l. c. nur eine Art unter Octomeria „Br.“, nämlich *O. spicata* Don mit dem Synonym: Pinalia alba* Ham. msc. = *Eria convallarioides* Ldl. Don schien die Trennung von Octomeria nur habitueller Natur zu sein; er hat aber den Genusnamen, den Hamilton im Herbar dieser Art gegeben, publicirt. Dieses Nomen inapplicatum hat nun den Vorzug vor den übrigen Namen. Pinelia ist einer jener Gattungsnamen, die aus der Art ermittelbar sind. Lindley hatte Pinalia zwar erst 1826 aufgenommen, aber seine *Eria* könnte ohnehin nicht gelten, weil sämmtliche citirte Gattungsnamen von Blume älter sind, sodass einer von diesen zur Geltung kommen müsste, wenn nicht Pinalia noch 4 Monate eher als diese publicirt worden wäre. Pfitzer excludirt auf Grund röhrig verwachsener Sepalen Porpax, was wohl zu billigen ist. (Der Name Pinalia, dem Wittstein eine griechische Ableitung giebt, ist nicht zu verwechseln mit der brasilianischen Pinelia Ldl. 1853 nach Chevalier Pinel benannt, ebenfalls eine Orchidee und mit Pinellia Ten. 1830, nach Pinelli benannt, eine Aracee). Ich sammelte nur:

Pinalia ornata OK. (*Eria o.* Ldl. = *Dendrolirium o.* Bl.) Java: Tjikante.

Bei der Uebertragung der Arten habe ich Autornamen für homonyme *Eria*-Arten in () und die für ältere mit anderen Gattungsnamen in [] gesetzt:

1. Malayische Arten, soweit sie nicht in Hk.f. fl. brit. Ind. etwa aufgeführt sind: Pinalia abbreviata [Bl.](Ldl.), acuminata [Bl.](Ldl.), albidotomentosa [Bl.](Ldl.), annulata [(Bl.)], aporodes (Ldl.), appendiculata [Bl.](Ldl.), bicristata [Bl.](Ldl.), bifalcis (Ldl.), brachystachya (Rchb.f.), canaliculata (Bl.), capitellata (Ldl.), ciliata [Teysm.](Miq.), compressa (Bl.), Curtisii (Rchb.f.), ebulbis [Bl.](Ldl.), elongata (Bl. 1856), erecta (Ldl.)[Bl.], flavescens [Bl.](Ldl.), floribunda (Ldl.), fusca (Bl.), hirta (Bl.), hyacinthodes [Bl.](Ldl.), javensis (Zoll. & Mor. = *E. tomentella* Rchb.f.), latifolia [Bl.](Ldl.), laxiflora [Bl.](Ldl.), limenophyllax (Rchb.f.), lineata (Ldl.), lobata [Bl.](Ldl.), micrantha [Bl.] (Ldl.), microphylla (Bl.), monostachya (Ldl.), mucronata (Ldl.), multiflora [Bl.](Ldl.), obliterata [Bl.](Ldl.), ornata [Bl.](Ldl.), pachystachya

(Ldl.), pauciflora [(Bl.)], polyura (Ldl.), Reinwardtii (Ldl.), retroflexa (Ldl.), retusa [Bl.] (Ldl.), rigida (Bl.), robusta [Bl.] (Ldl.), rosea (Ldl.), rubiginosa (Bl.), rugosa [Bl.] (Ldl.), sclerophylla (Ldl.), sinica [(Ldl.)], Sonkaris (Rchb.f.), stellata [Spr.] (Ldl.), sulcata [Bl.] (Ldl.), sumatrana (Miq.), valida (Ldl.), vulpina (Rchb.f.) OK. Ferner Pinalia cauligera (Rchb.f.), foliosa [D'Urv.] (Ridl.), Matthewsii (Rchb.f.), oreophyllax (Rchb.f.), prorepens (Rchb.f.), rostriflora (Rchb.f.), striolata (Rchb.f.) OK. polynesisch und Pinalia Fitzalani (F.v.M.) OK. australisch.

Von den Arten aus Hk.f. fl. brit. Ind. haben zunächst Speciesnamen zu wechseln:

Eria Lichenora Ldl. = *Lichenora Jerdoniana* Wight = *Eria Jerdoniana* Rchb.f. = Pinalia Jerdoniana OK.

Eria Dalzellii Ldl. 1859 = *Dendrobium microchilos* Dalz. 1851 = P. microchilos OK.

Eria alba Ldl. non Pinalia alba Ham. = P. leucantha OK.

Eria flava Ldl. 1829 = *Octomeria pubescens* Spr. 1827 = P. pubescens OK.

Eria elongata Ldl. 1859 non Bl. 1856 = P. Lobbii OK.

Eria pauciflora Wight 1852 [non *Trichotasia p.* Bl. 1825 = *Eria pauciflora* Bl. = P. pauciflora OK.] = P. nilgherensis OK.

Eria pulchella Ldl. 1832 = *Calostylis rigida* Bl. 1825 = P. rigida OK.

Eria Griffithii Rchb. = *Eria pulchella* Griff. [non Ldl. nunc P. rigida OK.] = P. pulchella OK.

Unverändert sind von *Eria* nach Hk.f. l. c. zu übertragen: Pinalia acervata (Ldl.), acridostachya (Rchb.f.), acutifolia (Ldl.), amica (Rchb.f.), andamanica (Hk.f.), Andersonii (Hk.f.), aporina (Hk.f.), articulata (Ldl.), bambusifolia (Ldl.), barbata [DC.] (Rchb.f.), bicolor (Ldl.), biflora (Griff.), bipunctata (Ldl.), braccata [(Ldl.)], bractescens (Ldl.), calamifolia (Hk.f.), carinata (Gibs.), clavicaulis (Wall.), concolor (Par. & Rchb.f.), confusa (Hk.f.), crassicaulis (Hk.f.), dasyphylla (Par. & Rchb.f.), Dasypus (Rchb.f.), Dayana (Rchb.f.), elata (Hk.f.), Eriopsidobulbon (Par. & Rchb.f.), excavata (Ldl.), exilis (Hk.f.), extinctoria [Ldl.] (Oliv.), ferox [(Bl.)], ferruginea (Ldl.), floribunda (Ldl.), fragrans (Rchb.f.), gracilis (Hk.f.), graminifolia (Ldl.), iridifolia (Hk.f.), Kingii (Hk.f.), lancifolia (Hk.f.), biophylla (Ldl.), leptocarpa (Hk.f.), Lindleyi (Thw.), longifolia (Hk.f.), Maingayi (Hk.f.), marginata (Rolfe), merguensis (Ldl.), monticola (Hk.f.), muscicola [(Ldl.)], myristiciformis (Hk.f.), mysorensis (Ldl.), nana (Rich.), nutans (Ldl.), obesa (Ldl.), obliqua [(Ldl.), obligantha (Hk.f.), paniculata (Ldl.), pannea (Ldl.), Parishii (Ldl. & Rchb.f.), pellipes (Rchb.f.), perpusilla (Par. & Rchb.f.), Pleurothallis (Par. & Rchb.f.), polystachya (Rich.), polyura (Ldl.), profusa (Ldl., von Ceylon, fehlt in Hk.f. fl. brit. Ind.), pulvinata (Ldl.), pumila (Ldl.), pusilla [Griff.] (Ldl.), pygmaea (Hk.f.), recurvata (Hk.f.), reticosa (Wight), Rimannii (Rchb.f.), ringens (Rchb.f.), rufinula (Rchb.f.), saccifera (Hk.f.), scabrilinguis (Ldl.), Scortechinii (Hk.f.), sicaria (Ldl.), stricta [(Ldl.)], Thwaitesii (Hk.f.), tomentosa [Koenig] (Hk.f.), tricolor (Thw.), truncata (Ldl.), tuberosa (Hk.f.), ustulata (Par. & Rchb.f.), velutina (Lodd.), vestita [Wall.] (Ldl.), vittata (Ldl.) OK.

Platyclinis cornuta (Bl.) Bth. Java: Gede.

Platylepis = Erporchis.

[] **Pleione** Don (Febr. 1825 oder vorher) prod. nep. 36 = *Coelogyne*

Ldl. (März 1825) Bot. Reg. t. 868 mit Datum und gleichzeitig im Text zu t. 33 der Collect. botanica noch als kurzer Nachtrag; später dann Collect. bot. t. 37, wo Pleione citirt wird, weiter behandelt. Lindley giebt als erste Quelle für Coelogyne Collect. bot. (t. 33), welches Opus successive erschien, aber auf dem Titel das falsche, nur für die ersten Tafeln geltende Datum 1821 trägt. Die t. 33 ist jedenfalls erst kurz nach Don prod. nep. erschienen. Don trennte Pleione von Epidendron durch Massae pollinis 2: Massae pollinis 4. Im Textnachtrag zu t. 33 (welche eine andere Orchidee darstellt), giebt nun Lindley auch Massae pollinis duae bipartitae an. Im Text zu t. 37 mäkelt er an der Don'schen Diagnose (offenbar um die Verwerfung des Namens zu rechtfertigen), es seien 4 Pollenmassen, die paarweise zusammenhingen — mehr ein Wortspiel —, aber die anfängliche Erklärung der 2 Pollenmassen, deren jede, manchmal recht wenig zweitheilig ist, ist die bessere. Später in Genera & sp. Orch. p. 43 (± 1830) verwirft er den Namen Pleione sogar zu Gunsten eines Wallich'schen msc. Namens, als er eine besondere Section mit dem Synonym Pleione schuf. 1851 in Paxton flower garden t. 39 hat er dann einmal Pleione als besondere Gattung hingestellt und 1854 in Folia Orchid. dieses wieder als Subgenus „Pleione" eingezogen. Aber diesem Namen gebührt die Priorität.

Pfitzer trennt wiederum Pleione, aber nur auf immergrünen, bez. annuellen Habitus; die angebliche noch nebenbei bemerkte Differenz des Caudiculum (Clinandrium) ist nicht für alle Arten zutreffend.

Don hatte 2 Arten: Pleione humilis* Don und praecox* Don, die Lindley zu *Coelogyne* umänderte; beide Arten waren vorher von Smith schon als *Epidendron* publicirt worden. Ich sammelte nur:

Pl. praecox Don var. **Wallichiana** Ldl. Sikkim 700 m.

Richtig benannt sind ausserdem schon: Pleione lagenaria* Ldl. maculata* Ldl. Die anderen Arten sind von *Coelogyne* zu übertragen: Pleione anceps (Hk.f.), asperata (Ldl.), barbata (Griff.), bilamellata (Ldl.), brachyptera (Rchb.f.), brevifolia (Ldl.), breviscapa (Ldl.), carnea (Hk.f.), caulescens (Griff.), corniculata (Rchb.f.), corrugata (Wight), corymbosa (Ldl.), Croockewitii (Teysm. & Bin.), Cumingii (Ldl.), cycnoche (Par. & Rchb.f.), Dayana (Rchb.f.), elata (Ldl.), fimbriata (Ldl. Wall. Cat. non Bot. Reg. = *ovalis* Ldl.), flaccida (Ldl.), flavida (Hk.f.), Foerstermannii (Rchb.f.), fuliginosa (Ldl.), fuscescens (Ldl.), Gardneriana (Ldl.), glandulosa (Ldl.), Goweri (Rchb.f.), graminifolia (Hk.f.), Griffithii (Hk.f.), Hookeriana (Ldl.), Huettneriana (Rchb.f.), incrassata [Bl.] (Ldl.), lactea (Rchb.f.), lentiginosa (Ldl.), longibracteata (Hk.f.), longifolia [Bl.] (Ldl.), longipes (Ldl.), Macrobulbon (Hk.f.), Maingayi (Hk.f.), Massangeana (Rchb.f.), micrantha (Ldl.), miniata [Bl.] (Ldl.), nervosa (Rich.), nitida [Roxb.] (Ldl.), occultata (Hk.f.), ochracea (Ldl.), odoratissima (Ldl.), pandurata (Ldl.), Parishii (Hk.f.), plantaginea (Ldl.), prolifera (Ldl.), psittacina (Rchb.f.), ? purpurascens (Hk.f.), Reichenbachiana (Moore & Veitch), rigida (Par. & Rchb.f.), Rochussenii (Vriese), Rossiana (Rchb.f.), Rumphii (Ldl.), Sonderiana (Rchb.f.), Schilleriana (Rchb.f.), simplex (Ldl.), sparsa (Rchb.f.), speciosa [Bl.] (Ldl.), stenochila (Hk.f.), suaveolens [Ldl.] (Hk.f.), sulfurea [Bl.] (Rchb.f.), testacea (Ldl.), Thuniana (Rchb.f.), tomentosa (Ldl.), Treutleri (Hk.f.), trinervis (Ldl.), triplicatula (Rchb.f.), ustulata (Par. & Rchb.f.), ? uniflora (Ldl.), viscosa (Rchb.f.) OK. und mit veränderten Artennamen:

Coelogyne fimbriata Lindl. 1838 in Bot. Mag. t. 868 non 1829 in Wall. Cat. = Pleione chinensis OK.

Coelogyne cristata Ldl. = *Cymbidium speciosissima* Don
= Pleione speciosissima OK.

Auszuschliessen ist: *Coelogyne coronaria* Ldl. 1841 = *Trichosma suavis* Ldl. 1842 = Trichosma coronaria OK.

Pleurothallis = Humboldtia.

|| **Pogonia** Juss. 1789 incl. *Codonorchis* Ldl. Letztere von Pfitzer nur durch wirtelige Blätter als Genus wieder abgetrennt, müsste dann doch den älteren Namen von Rafinesque *Isotria verticillata* erhalten. Die anderen nach Lindley damit (jedenfalls nur auf eine Vermuthung hin, die Rafinesque äusserte) identificirte Gattung und Art *Odonectis verticillata* Raf. stimmt der Beschreibung nach nicht mit Pogonia verticillata Nutt. überein. Da aber der Blattunterschied nicht zur generischen Trennung genügt, bleibt die Sache unverändert.

Polystachya = Dendrorchis.

Ponera prolifera Rchb.f. (R.Br.) Trinidad.

Ponthieva glandulosa R.Br. Portorico.
P. maculata Ldl. Silla de Caracas.

Saccolabium = Gastrochilus.

Sarcochilus = Thrixspermum.

[] **Sirhookera** OK. = *Josephia* Wight (*Josepha* auct.) 1851 non Salisb. & Kn.* 1809. Die Gattung Josephia Sal. & Kn. nach Sir Joseph Banks benannt ist, wie J.Britten nachwies, für *Dryandra* R.Br. 1810 zu erneuern (cfr. S. 578); infolge dessen war diese Orchideengattung, welche nach Sir Joseph Dalton Hooker benannt ist, namenfrei geworden und habe ich sie demselben Botaniker zu Ehren Sirhookera genannt. Die 2 Arten sind: Sirhookera lanceolata und latifolia OK. = *Josephia lanceolata* und *latifolia* Wight.

|| **Sophronia** Ldl. (1827) Bot. Reg. 1129 non al. † = *Sophronitis* Ldl. (1828) l. c. t. 1147. Die Veränderung des Namens wegen älterer Sophronia ist hinfällig, weil letztere ungiltig sind. *Sophronia* Gaud. „Pers." war ein Jahr vorher publicirt worden, ist aber = Dictyophora Desv. 1809.

Die Arten sind: Sophronia cernua* Ldl. (= *modesta* Ldl. err. sub t. 1147) coccinea* (Rchb. = *Cattleya coc.* p. p. = *Sophronitis grandiflora* Lindl. p. p.), militaris (Rchb.f.), pterocarpa (Ldl.), violacea (Ldl.) OK.

Sophronitis = Sophronia.

Spathoglottis plicata Bl. Java: Sagaranten.

Spiranthes = Gyrostachys.

Stelis ophioglossodes Sw. (L.) Trinidad.
St. cfr. **discolor** Rchb.f. Silla de Caracas.

† **Sturmia = Leptorchis.**

Taeniophyllum acuminatissimum Bl. Java: Beutenzorg.

Thelasis sp. Java: Tjibodas.

Theodorea = Rodrigueziella cfr. S. 649.

Thrixspermum Lour. 1790 = *Sarcochilus* R.Br. 1810.
Th. purpurascens Rchb.f. (*Dendrocolla* Bl.), Java: Tjibodas.
Th. teres Rchb.f. (*Dendrocolla* Bl.) Java: Tjibungur.

Es war nur Eigensinn von Bentham, wie Reichenbach zu mir sagte, dass ersterer Thrixspermum nicht die gebührende Priorität und Anwendung gab;

in BHgp. wird Thrixspermum gegen den Grundsatz: a name is a name als nomen vitiosissimum (?) verworfen und auch eine Correctur desselben wegen *Trichospermum* Bl. (1825!) nicht zugelassen. Das ist aber verkehrt, denn dann muss eben *Trichospermum* von 1825 wegen des Homonym von 1790 verworfen werden! Beide Wörter sind nur Homonyme mit orthographischer Licenz. ξ wird durch χ ersetzt, sobald ein Vocal folgt; ein Zwischenvokal darf aber bei Doppelwörtern zugesetzt werden; aus Thrix speciell wird dann Triche bez. in Zusammensetzung Tricho. Es ist aber fraglich, ob ein Vokal unbedingt zwischengeschoben werden muss — a name is a name — und lasse ich daher Thrixspermum unverändert. Es scheint mir nicht härter als Pentstemon, Excremis, Ecballion zu sein.

Pfitzer trennt die monotype *Chilochista*, welche zur Blüthezeit ganz oder fast laubblattlos ist, *Grosourdya* Rchb. mit aufwärts gerichtetem Sporn und *Camerotis* Lindl. mit länger geschnäbelten Rostellum von Thrixspermum, aber: Rostelli apex uti labelli forma variat de specie in speciem schreiben BHgp. richtig zu dieser Gattung; *Chilochista* und *Grosourdya* sind allenfalls als Subgenera beizubehalten. Die Arten hat Reichenbach schon sämmtlich zu Thrixspermum gestellt (vergl. dessen Xenia orch. II 120—122) ausser folgenden:

Thrixspermum elegans (*Grosourdya* e. Rchb.f.), emarginatum [Bl.] (*Gros.* Rchb.f.), appendiculatum [Bl.] (*Gros.* Rchb.f.), hystrix [Bl.] (*Gros.* Rchb.f.), ? minimum [Bl.](Rchb.f.). Hierzu kommen noch aus Hk.f. fl. brit. Ind. VI (1890) unter *Sarcochilus*: Thrixspermum aureum, brachyglottis, brachystachyum, cladostachyum, filiforme, hirsutum, hirtulum, Mannii, merguense, minimifolium, notabile, pauciflorum, recurvum, Scortchinii, stenoglottis, trichoglottis, viridiflorum(Hk.f.)OK.

Trichoglottis cfr. **rigida** Bl. Singapur.

Trizeuxis falcata Ldl. Trinidad.

Vanda tricolor DC. Java: Sindanglaja.

Vanilla Ludw. (1737) def. 120 „Plum."; Mill. 1739 = *Volubilis* Catesby (1748) app. t. 7. Man darf nicht erst Swartz 1799 als Autor zu Vanilla citiren, sonst käme *Volubilis* Catesby zur Geltung.

V. anaromatica Gris. Trinidad. Vor Swartz haben ausser schon genannten Autoren auch Jussieu 1789, Boehmer 1760, Adanson 1763 u. A. Vanilla angenommen und *Vanilla aromatica* Sw. hat in Vanilla mexicana* Mill. einen älteren Namen.

Zeuxine emarginata Ldl. (= *Adenostyles e.* Bl. 1825 = *Pterygodium sulcatum* Roxb. 1832 = *Zeuxine sulcata* Ldl.) Vorderindien: Westghats.

170. Scitaminaceae.

Alpinia L. non BHgp. g. revol. = *Renealmia* BHgp. p. p. Vergl. Ethanium.

A. malaccensis Roscoe (W.) Anam.

A. nutans Roscoe. Venezuela, cult. Anam.

A. racemosa L. Portorico.

A. strobilifera Poepp.&Endl. Panama: Matachin.

Amomum BHgp. = Cardamomum.

Amomum L. (1736) Musa Cliff. 15, 1737 g. pl. 330 non BHgp. & auct. = *Cardamomum* Ludw. (1737) def. pl. 108 non al. = *Elettaria* White & Matton 1809. Linné basirte 1736/7 zunächst und der Diagnose nach nur auf

Elettari Hort. Mal. XI t. 5. Er citirt zwar noch nebenher Hort. Mal. XI t. 12 = Zingiber officinalis Roscoe, aber seine Diagnose passt nicht dazu: „Calix: Spathae plures partiales simplices imbricatae"; hier ist Calix und Spathae, wie sich schon aus dem Wort partiales ergiebt, in dem Sinne von Blüthenscheiden einer verzweigten Inflorescenz gebraucht, während Ingwer keine verzweigte Inflorescenz hat; ferner „Corollae limbus laciniis oblongis"; Ingwer hat lanzettliche Zipfel und „Stigma obtusum"; Ingwer hat ein in ± 20 Wimpern zerschlitztes Stigma. Die Frucht beschreibt Linné l. c. vom Cardamom = *Elettaria*; von echtem Ingwer war sie damals unbekannt und ist heutigen Tages nur zweifelhaft bekannt; sie soll länglich und nach oben verschmälert sein, während Linné subovat beschreibt. Rheede gab zu seinem *Elettari* Nr. 1 = t. 4 und 5 eine detaillirte Zeichnung und darauf basirte Linné.

Recht gut und sicher recognoscirbar diagnosticirt Ludwig 1737 sein *Cardamomum* „Raj.", sodass *Elettaria* auch deshalb fallen müsste, aber *Amomum* L. 1736 hat die Priorität. Später hat Linné die Sache verwechselt: sein *Amomum Cardamomum* 1753 ist Elettari Rheede Nr. 2 l. c. t. 6 = Cardamomum minus OK. (& Rumpf). Im Jahre 1762 machte er die Sache noch trüber, indem er *Elettari* Nr. 2 mit veränderter Diagnose zu *Amomum granum paradisi* falsch stellte; denn *Amomum granum paradisi* L. 1753 ist eine ganz andere Pflanze, die übrigens noch unklar ist und keine Paradieskörner liefert. Ausserdem hatte Linné später noch 2 Arten: *Amomum Zingiber* L. nunc Zingiber officinale Roscoe und *Amomum Zerumbet* L. = Zingiber Zerumbet Roscoe. In der ursprünglichen Diagnose von Amomum L. ist also nur *Elettaria* White & Matton berücksichtigt; in der Auffassung von 1753 müsste *Amomum* ex parte prima majore et certe nota für Zingiber gelten! *Amomum* auct. non L. 1736 hat also einen anderen Namen (cfr. Cardamomum Rumpf) zu erhalten und aus *Elettaria Cardamomum* White & Matt. wird Amomum repens* Sonn. 1782 voyage ind. II 240 t. 136. Hierzu *Amomum racemosum* Lam. 1783/4 dict. I 134/5 ex descr. excl. β = *Amomum Ensal* Gaertn. 1788 = *Elettaria major* Sm. Rees Encycl. 39 = *Amomum Cardamomum* Roxb. 1819 corom. t. 226 non 1820 = *Alpinia Cardamomum* Roxb. 1820.

Arundastrum Rumpf (1744) IV 22 t. 7 = *Donax* Lour. 1790 (non Beauv. 1812) = *Clinogyne* Salisb. 1812. Der von Salisbury gegebene Name, ein Nomen seminudum, hat in keiner Weise Vorzug oder Priorität vor den beiden mit langen Beschreibungen, bez. Abbildungen versehenen älteren Gattungsnamen. Ausser durch den sehr verzweigten hohen Stamm und lockere ± rispige Inflorescenzen ist diese Gattung von Phyllodes durch die in den Bracteen sparsam beisammen stehenden Blüthen und dadurch verschieden, dass an den Stengelknoten meist, d. h. mit etwaiger Ausnahme der obersten Knoten, 2—4 (nicht bloss 1) Blätter stehen, die ausgeprägt antitrop sind.

Rumpf war keineswegs über die nahe Verwandtschaft mit Maranta im Unklaren, als er diesen an Gräser erinnernden Namen gab. Einige habituell ähnliche Maranteen Amerikas sind uniovulat und haben längliche, einseitig abgeflachte Samen, während sich hier 2—3 Samen oder aber 1 Samen in ± abgerundeter Gestalt ausbildet.

A. canniforme OK. (*Thalia cannaeformis* Forst. 1786 = *Donax Arundastrum* Lour. = *Phrynium dichotomum* Roxb. = *Clinogyne dichotoma* Salisb. = *Maranta Touchat* Bl. non Aubl. = *Phrynium cannaeforme* Kcke. Gartenflora 1858, 85) Java. Blüthen weiss. Forster'sche Originale habe ich nicht gesehen, die Früchte sind von Forster nicht beschrieben. Dies ist die Art, die Rumpf beschreibt und abbildet.

Die Arten dieser Gattung sind folgende:

Fructus monospermus globosus vel depresso globosus.
Fructus subbaccatus siccitate subcorrugatus (Forst.) A. canniforme OK.
Fructus siccus extus chartaceus fragilis flavido-albidus nitidus laevis haud corrugatus. (*Maranta gr.* Miq., *Clinogyne* Bth.) A. grande OK.
Fructus monospermus ovatus subobliquus coriaceus haud nitidus (*Clinogyne v.* Bth.; *Maranta* Wall.) . . . . . A. virgatum OK.
Fructus 3—2-spermus ± globosus vel depressus.
Fructus griseus coriaceus siccitate haud corrugatus superne dentato marginatus vel obtuse cornutus (*Clinogyne dichotoma* Bth. in BHgp. non Roxb.) A. Benthamianum O.Ktze.
Fructus carnosus siccitate corrugatus apice haud dentato cornutus (Schweinfurth Nr. 3103 Kew, von BHgp. citirt A. Schweinfurthianum O.Ktze.
Fructus extus chartaceus rugosus fragilis haud dentato cornutus. Flores coerulei. (*Phrynium & Clinogyne f.* Bth.) . . . . . A. filipes OK.
Fructus . . . . . Flores flavi (*Maranta c.* Rosc.) A. cuspidatum OK.
Fructus 3—2-spermus oviformis extus chartaceus flavidus nitidus laevis fragilis (*Phrynium r.* Bth.) . . . . . A. ramosissimum OK.

Bihai (melius Bihaia) Mill. (1739) gard. dict. „Plum."; Ad. 1763 = *Heliconia* L. 1771. Linné hatte *Heliconia Bihai* 1771 früher unter Musa eingeschlossen und später nach Adanson's Vorgang die Gattung isolirt, dabei aber unrechter Weise einen anderen Namen gegeben.

Bihaia luteofusca OK. (*Musa Bihai* L. = *Heliconia Bihai* Sw. = *Hel. luteofusca* Jacq.) Trinidad. Panama: Matachin.

B. hirsuta OK. (L.f.) Trinidad. Colon.

B. imbricata O.Ktze. (§ Taeniostrobus) n. sp. Herbacea 3—4 m alta glabra. Folia e basi subcordata oblonga acuta — 1 m longa 30—35 cm lata longe petiolata. Inflorescentia suberecta pedunculo vix 25 cm longo 1—1¼ cm lato, dense imbricata compressa conica 20 cm longa basi — 15 cm lata apice 5 cm lata bracteis spathaceis crassis utrinque ± 10 complicatis patulis (haud recurvis) — 10 cm longis et latis acuminatis vel summis acutis plurifloris. Costarica: Port Lemon. Gehört zur § Taeniostrobus O.Ktze. inflorescentia pedunculata dense imbricata recta; eine Section, welche Bentham in BHgp. ganz übersehen hatte, obwohl die dazu gehörige riesige *Heliconia Mariae* Hk.f. ihm nicht hätte entgehen dürfen; aber diese Art lag im entferntliegenden Museum, nicht im Herbar, sodass Bth. allen *Heliconien* flexuose Rhachis mit entfernten Spathabracteen zuschrieb. Später hat Petersen in flora brasil. (1890) III (3) 10, wie ich nachträglich ersehe — meine Scitamineen hatte ich schon 1889 bearbeitet — sogar 7 südamerikanische Arten mit imbricater Inflorescenz, also zu meiner § Taeniostrobus gehörig. Meine neue Art steht Bihaia episcopalis OK. (Vell.) am nächsten, ist aber in fast allen Theilen doppelt so gross, die Blätter sind basal nicht spitz, sondern subcordat, die Bracteen sind länger zugespitzt etc.

B. Mariae OK. (Hk.f.) Panama: Matachin. Diese prächtige riesenhafte Bihaia-Art entdeckte ich für Mittelamerika. Von dem der Musa paradisiaca L. gleichenden Stamm hängen auf meterlangem Stiel die dichtgedrängten (imbricaten) bandartig gepressten, mindestens fusslangen Aehren herab mit schön braunroth gefärbten zurückgebogenen Spathabracteen und blauen Samen.

B. psittacorum OK. (L.f.) Trinidad.

Die Autorcitate in () beziehen sich auf *Heliconia*. Die anderen Arten sind nach Petersen in Fl. bras. III[III] fasc. 107 übertragen: Bihaia acumi-

nata (Rich.), angustifolia (Hk.f.), Bourgeauana (Petersen), brasiliensis (Hk.f.), cannodea (Rich.), conferta (Petersen), curtispatha (Petersen), dasyantha (C.Koch & Bouché), densiflora (Verlot), elegans (Petersen), Ferdinando-Coburgii (Szysz.), glauca (Poir.), meridensis (Kl.), metallica (Pl. & Linden), pendula (Wawra), Poeppigiana (Eichl.), pulverulenta (Lindl.), Schiedeana (Kl.), vellerigera (Poepp.), villosa (Kl.), Wagneriana (Petersen) OK.

[] **Boesenbergia** O.Ktze. (*Gastrochilus* Wall. 1829 non D.Don* 1825). Da ich den von Don 1825 gegebenen Namen Gastrochilus für die Orchideengattung wiederherzustellen hatte (vergl. S. 660), ward diese Scitamineengattung namensfrei, die ich nun meiner lieben Schwester Clara und ihrem Gemahl Walter Boesenberg widmen will. Die Arten sind nach Baker in Hooker flora British India VI 217/8 von *Gastrochilus* übertragen: Boesenbergia longiflora (Wall.), minor (King), parvula (Wall.), pulcherrima (Wall.), rubrolutea (Baker), tiliaefolia (Bkr.), tillandsiodes (Bkr.) OK.

† **Calathea = Phyllodes.**

Canna glauca L. Trinidad.
C. indica L. Cochinchina, cult.
C. Warszewiczii Dietr. Costarica.

Cardamomum Rumpf (1745—7) herb. amb. V 152 t. 65 fig. 1; Burmann 1737 p. p. = *Amomum* BHgp., Roscoe non L. 1736. *Amomum* auct. hat einen anderen Namen zu erhalten, wie ich unter Amomum L. nachwies. Da kommt Cardamomum Rumpf, Burm. p. p. nur in Betracht. Rumpf hatte nur die eine Art Cardamomum minus und diese in seiner Weise ausführlich beschrieben und sicher recognoscirbar abgebildet; sie ist = *Amomum Cardamomum* L. 1753 = *Amomum granum paradisi* L. 1762 err. non 1753 = *Amomum compactum* R.&S. 1817 = *Zingiber minus* Gaertn. 1788 = Cardamomum minus OK. Rumpf erwähnt zwar ausserdem noch *Cardamomum majus*, aber nur um zu constatiren, dass er die Pflanze nicht näher kenne.

Cardamomum Beccarianum O.Ktze. n. sp. Herbaceum — 5 m altum; caulis teres vix 3 cm latus glaber. Folia breviter petiolata, petiolo — 6 cm longo, lanceolata ± 1 m longa 20 cm lata glabra utrinque viridia. Ligula bipartita segmentis lanceatis — 4 cm longis. Fructus obovodeus vel oblongus 5 cm longus $2^1/_2$ cm latus fibrosus calyce aequilongo apice trilobato coronatus bracteis ± $1^1/_2$ cm latis puberulis suffultus. Semina 60 compresso obovodea truncata glabra. „Inflorescentia radicalis globosa; Flores rubri flavomarginati. Capitula fructifera — 20 cm lata". Java: Tjibodas. Hierzu gehört zweifellos Nr. 227 Beccari piante sumatrana vom Singalan-Berg mit Blüthen und Früchten, aber leider auch ohne den bei diesen Arten so wichtigen Pedunculus, dessen Länge ich nicht notirte und nicht mehr sicher weiss (? $^1/_2$ m). Die characteristische Ligula der Blattscheiden erscheint getrocknet weisslich. Die Art steht offenbar C. tridentatum nahe, aber ausser Ligula und Blattfarbe ist sie durch minder blüthenreiche (mit kaum 100 Blüthen im) Blüthenköpfe und breite Bracteen verschieden, die wie die Kelche und Blüthe nicht lang zugespitzt, sondern breit kurz 3-lappig sind. Die Früchte gehören zu den grössten der Gattung. Dies ist die Pflanze, von der ich in meinem Buche: Um die Erde, berichte, dass die ineinander geschachtelten Blattscheiden, welche den krautigen Stamm bilden, bis zu 2 Zoll hervorspringen, sobald man den Stengel zerschneidet.

C. coccineum OK. (BHgp.) [Bl.] Java: Tjibodas.

C. eriocarpum O.Ktze. n. sp. Herbaceum — 5 m altum; caulis teres

glaber 2—3 cm latus. Ligula integra acuta 1 1/2—2 cm longa. Folia sessilia — 1 m longa 15 cm lata glabra margine ciliata. Pedunculus radicalis pedalis 1/2 cm latus bracteis spathaceis obtusis vel superioribus acutis — 5 cm longis inter se remotis scariosis glabriusculis munitus. Inflorescentia semiglobosa vix 4 cm lata et longa multi-(60—80)flora bracteis exterioribus vacuis — 4 cm magnis — 2 1/2 cm latis acutiusculis demum patulis vel reflexis membranaceis glabris cum calyce floribusque glanduloso punctatis. Bracteae interiores oblongae cum calycibus corollis tenuiter membranaceae subhyalinae. Calyx bracteas superans tubulosus superne spathaceus acuminatus apice subdentato cartaligineo. Corolla tripartita calyce minor segmentis 2 oblongis tertio (labello) ovato obtusiusculo. Stamen erectum introrsum filamento taeniato hirsuto, antherarum thecis late linearibus, connectivo producto nullo. Stylus filiformis stigmate infundibularo ciliato. Staminodia inaequalia brevia. Ovarium et fructus subglobosum hirsutum triloculare multiovulatum. Flores purpurei apice flavi. Java: Salak. Scheint der unvollkommen beschriebenen *Elettaria anthodioides* Teysm.&Bin. = C. anthodiodes OK. am nächsten zu stehen; aber die Blätter sind nicht gestielt, basal spitz, die Inflorescenz breiter.

C. speciosum OK. [Bl.] Java: Njalindung.

C. tridentatum O.Ktze. n. sp. Herbaceum — 5 m altum; caulis teres vix 3 cm latus glaber. Folia subsessilia lanceolata 1/2—3/4 m longa 10—15 cm lata glabra subtus brunneo-purpurea. Ligula integra obtusa truncata 1—1 1/2 cm longa. Pedunculus radicalis vix 1/2 m altus 1 cm crassus dense bracteatus bracteis magnis (— 8 cm longis 5 cm latis) puberulis. Capitulum globosum maximum (florigerum ± 10 cm longum et latum) pubescens floribus numerosissimis (200—300) angustis (1/2 cm latis) longissimis (— 6 cm longis). Bracteae spathaceae membranaceae angustae vel exteriores vacuae latiores acuminatissimae nec reflexae nec patentes floribus aequilongae apice 3-dentato. Calyx tubulosus superne spathaceus acuminatissimus apice 3-dentato. Corolla tubulosa superne spathacea acuminatissima apice 3-dentato calyce minor. Dentes bractearum calycis corollae breviter subulati. Stamen introrsum erectum pilosum filamento ± 1 cm longo teretiusculo antherarum thecis cylindricis parte supremo libero connectivo producto nullo. Stylus filiformis stamen vix superans stigmate infundibulari piloso. Staminodia 3 inaequalia oblonga longitudine plicata coriacea siccitate nigra. Bracteae roseae, flores coccinei apice flavi. Java: zwischen Rauwa Ungia und Rambay. Eine der stattlichsten Arten und mit keiner der bekannten, meist unvollkommen beschriebenen javanischen Arten übereinstimmend.

Die anderen Arten sind von *Amomum* = (), bez. *Elettaria* = [] und anderen speciell benannten Genera ohne Revision übertragen: Cardamomum aculeatum (Roxb.), Afzelii (Roscoe), album [Bl.], angustifolium (Sonn.), arboreum (Lour.), aromaticum (Roxb.), arundinaceum (Oliv.&Hanb.), biflorum (Jack), cannicarpum [Wight](BHgp.), capitatum (Roxb.), cereum (Hk.f.), Ceruga (Seem.), ciliatum (Bl.), citratum (Pareira), Clusii (Sm.), coccineum [Bl.], corynostachyum (Wall.), costatum (BHgp.; *Alpinia* Roxb.), Dallachyi (F.v.M.), Daniellii (Hk.f.), dealbatum (Roxb.), echinatum (W.), Fenzlei (S.Kurz), floribundum [Thw.](BHgp.), foetens [Bl.](BHgp.), giganteum (Ol.&Hanb.), glaberrimum [Zoll.&Mor.], globosum (Lour.), graminеum (Wall.), graminifolium (Thw.), ? grana-paradisi (L.em.), grandiflorum (Sm.), hemisphaericum [Bl.], heteranthum [Bl.], hirsutum (Lour.), involucratum [Thw.](BHgp.), Koenigii (Retz.), latifolium [Thw.](BHgp.), Leonurus (Koenig; *Hornstaedtia* Retz.), limbatum (Ol.&Hanb.), linguiforme (BHgp.; *Alpinia* Roxb.), litorale (Koenig), longiscapum (Hk.f.),

macrocephalum [*Donacodes* Zoll.], magnificum (BHgp.; *Alpinia* Rosc.), Mannii (Oliv. & Hiern), marginatum (Roxb.), masticatorum (Thw.), maximum (Roxb.), Melequeta (Roxb.), minus [Bl.], minutum [Bl.], molle [Bl.], nemorale [Thw.] (BHgp.), pallidum [Bl.], paludosum (*Donac.* Bl.), palustre (Afz.), parviflorum (Presl), pilosum (Ol. & Hanb.), Pininga (*Donac.* Bl.), pterocarpum (Thw.), roseum [Teysm. & Bin.] (BHgp.), rubrum (*Donac.* Bl.), rufescens (Thw.), Sceptrum (Ol. & Hanb.), Scottii (F.v.M.), sericeum (Roxb.), solare [Bl.], spurium (Koenig), subsericeum (Ol. & Hanb.), subulatum (Roxb.), tomentosum (*Donac.* Bl.), uliginosum (Koenig), villosum (Lour.), vitellinum (Ldl.), Walang (*Donac.* Bl.), xanthiodes (Wall.) OK. Ferner mit veränderten Artennamen:

Donacodes villosa Teysm. & Bin. non *Amomum v.* Lour. = C. Binnendijkii OK.
Amomum scyphiferum Kg. ex *Hornstaedtia Scyphus* Retz. = C. Scyphus OK.

Clinogyne = Arundastrum.

Costus giganteus O.Ktze. n. sp. Caulis — 5 m altus 3—4 cm latus internodiis 4—6 cm longis vaginis connatis partim obtectus glaber parte conspicua pubescens vaginis apice subtruncatis nec barbatis nec ligulatis. Folia late sessilia basi articulata mox decidua, glabra subtus in nervo centrali tantum pilosa lanceolata — 15 cm longa — 5 cm lata unicolora haud crassa. Spica terminalis sessilis glabra oviformis — 15 cm longa 8 cm lata bracteis dense imbricatis coreaceis viridibus ovatis inferioribus acuminatis — 10 cm longis linea deficienti, superioribus obtusis — 5 cm longis linea pallida 1 cm longa apice instructis, bracteolis anguste lanceolatis 2—3 cm longis. Ovarium hirsutum. Calyx superus subcampanulatus ± 1 cm longus $^3/_4$ cm latus coriaceus breviter trilobus lobis acutis. Corolla flavida rubro immixta 5—6 cm longa tubo $1^1/_2$ cm longo $^3/_4$ cm lato segmentis lanceolatis labello obovato aequilongis. Stamen filamento petalodeo — 4 cm longo anthera ovata 1 cm longa. Stylus ± 3 cm longus filiformis antheram vix superans stigmate infundibulari. Ost-Costarica. Vom Strand bis 800 m hoch nicht selten. Die grösste Art ihres Geschlechtes mit mehr als doppelt stärkeren Stengel wie die anderen Arten. Hemsley führt aus Centralamerika 5 Arten an, davon 4 behaarte Arten aus Mexico und eine unbestimmte Art aus Panama, die auszuschliessen ist (cfr. Didymocostus); aus Costarica hat er keine, doch hat er Costus Malortieanus Wendl. Hambg. Gartenztg. 1863 p. 30 übersehen. Dieses ist eine niedrige Art mit fleischigen streifig schwärzlich gefleckt hirsuten Blättern etc. Ausserdem fand ich in Costarica die folgende Art.

C. glabratus Sw. Costarica: Angostura-Baguar.
C. speciosus Sm. Java. Birma.
C. spicatus Sw. (Jacq.) Trinidad.

Curcuma Zedoaria Roxb. (Ldl.) *α* varia O.Ktze. Bracteae inferiores virides superiores rubro violaceae. Cambodgia. Java: Tjemas.

β albobracteata O.Ktze. Bracteae superiores vel omnes albae. Java: Wilis.

* **Dimerocostus** O.Ktze. genus novum differt a Costo ovariis fructibus perfecte biloculatis, bracteolis connatis epicalycem compresso-tubulosum bidentatum bialatum formantibus, calyce lineis 2 oppositis corneis munito apice irregulariter rumpente.

D. strobilaceus O.Ktze. Caulis teres 3—4 m altus vix 3 cm latus articulatus subnodosus vaginis foliorum delapsorum persistentibus cylindrice connatis puberulis — 12 cm longis ad 6—8 incapsatis — 2 cm remote e nodis orientibus apice lanato barbatis truncatis dense obtectus. Folia apicalia pauca

lanceolata sessilia puberula — 40 cm longa, 6 cm lata viridia (haud maculata). Inflorescentia terminalis sessilis puberula strobilacea — 20 cm longa 6 cm lata ochreis (bracteis) persistentibus dense imbricatis bracteiformibus semiamplexicaulibus apice rotundatis vel junioribus acutiusculis linea cornea sub acumine munitis. Flores — 80, sed simul florentes pauci. Bracteolae connatae persistentes = epicalyx compresso tubulosus $2^1/_2$ — 3 cm longus basi 1 cm apice $1^1/_4$ cm latus breviter bilobatus lobis triangularibus, bialatus alis ab loborum apice ad basin epicalycis decurrentibus. Calyx tubulosus elongatus — 4 cm longus 1 cm latus persistens subcoriaceus apice lobis 2—4 brevibus irregulariter rumpens et lineis 2 oppositis corneis vix 1 cm longis munitus. Corolla alba recurvata tubo brevi segmentis 3 oblongis — 3 cm longis 1 — $1^1/_2$ cm latis, labello amplo e basi involuta obcordato margine crispulo — 7 cm lato et longo. Stamen petalodeum 1 lanceolatum 2 cm longum introrsum antherarum thecis 2 linearibus $1^1/_2$ cm longis, connectivo acuminato — 6 mm longo 3—4 mm lato. Staminodia desunt. Stylus filiformis stigmate reniformi inter thecas ad apicem antherarum adpressus. Ovarium inferum oblongum biloculare multiovulatum. Fructus coriaceus indehiscens subcylindricus interdum incurvatus — 7 cm longus 1 — $1^1/_2$ cm latus cum calyce aequilongo coronatus bilocularis. Septum compressum lanceolatum utrinque seminibus $\pm$ 50 oviformibus compressis 4-seriatis nigris griseo-subsericeis breviter arillatis arillo tenuiter membranaceo. Panama: Monkhill bei Colon häufig. Von Fendler Nr. 444 ebendort bei Chagres gesammelt. Im Kew Herbar liegt sie ausserdem noch aus Peru, von Maclean gesammelt. — Dies ist die zweite Scitamineengattung mit dimeren Blüthen und durch den merkwürdigen „Vorkelch“ sehr auffallend. Die zu 6—8 sich deckenden, ineinander geschachtelten blattlosen Blattscheiden überragen sich successive um 1—2 cm.

Elettaria = Amomum L. non al.

Ethanium Salisb. (1812) Trans. hort. soc. 281 c. syn. *Alpinia jamaicensis* Gaertn. I p. 36 t. 12 fig. 3 = *Alpinia racemosa* Sw. [non L.] = *Renealmia* L.f. 1781 auct. p. p. non *Houtt. = *Gethira* Salisb. l. c. 282 = *Peperidium* Lindl. 1836. Renealmia Houtt. 1778/9 hat für *Villarsia* 1803 (cfr. S. 429) zu gelten; es muss also der ohnehin dubiose Gattungsname *Renealmia* L.f., der das Synonym *Globba silvestris* Rumpf führt, fallen und dafür ein Synonym hervorgezogen werden. Diese sind aber sämmtlich nomina seminuda; das älteste Synonym ist Ethanium und lässt sich aus den Citaten sicher ermitteln. The fruit is very different from that of Alpinia, schrieb Salisbury und das ist insofern der Fall, als E. jamaicense, wie es Gaertner als *Alpinia jamaicensis* richtig abbildet, nur wenige grosse in jedem Fach einreihige Samen (meist 6; ich fand aber auch 9) hat, während Alpinia racemosa L. vielreihige (— 30) Samen hat und auch so beschrieben und abgebildet wird. Ich beschränke die Gattung wieder, abweichend von BHgp., auf die Arten mit wurzelständigen Inflorescenzen. Die Eintheilung der trilocularen Zingibereen mit nicht petaloden $\pm$ verkümmerten Staminodien in Amomeae, Alpineae und Costeae, wie sie Horaninow gegeben hatte, wird von BHgp. nicht beibehalten; BHgp. trennen sogar Alpinia racemosa L. (die einzige Linnéische Art der Gattung!) von Alpinia und stellen sie zu *Renealmia*, welche Gattung Horaninow zu den wurzelblüthigen Amomoen stellte, während Alpinia L. terminale Inflorescenz auf nicht knotigen beblätterten Stengeln hat.

Wollte man der Gattungsumgrenzung von BHgp. folgen, so müssten sämmtliche *Renealmia*-Arten Alpinia benannt und die sonstigen *Alpinia* zu *Galanga*

Rumpf gestellt werden. Der Unterschied, den BHgp. für *Renealmia* und *Alpinia* construiren, beruht aber bloss auf den verschiedenen Vaterländern, Renealmia ist amerikanisch-afrikanisch, Alpinia asiatisch-australisch; das ist indess nicht genügend. Ein zweiter angeblicher Unterschied in der Länge der Filamente und Breite der Connective ist nicht richtig bez. nicht durchgreifend. Alpinia nutans Rosc. z. B. ist insofern eine Mittelform; auch die Grösse des Labellum ist keineswegs constant, bei A. Allughas z. B. ist relativ kurzes Labellum mit fädlichen Filamenten combinirt. Andererseits hat *Renealmia africana* Hk. ic. t. 1430 sehr grosses Labellum.

Es wäre demnach richtiger *Renealmia* mit Alpinia zu vereinigen. Aber die Eintheilung, wie sie Horaninow gegeben, ist gut und gerade der Unterschied, ob wurzelständige oder stengelständige Inflorescenzen, ist für die meisten Genera der Zingiberaceen ein constantes und ausgeprägtes Merkmal, also von Wichtigkeit und wird auch in Engler's Pflanzenfamilien, allerdings undeutlich, von Petersen beibehalten. Ich kann den Unterschied nach meinen Beobachtungen in den Tropen und späteren Studien noch schärfer stellen als Horaninow:

* Caulis articulatus vel solidus nodosus. Foliorum vaginae e nodis superpositis orientes tubulosae haud fissae; folia basi articulata sedecentia: **Costineae.**

** Caules nec nodosi nec articulati. Foliarum vaginae omnes e caulis basi [radice, rhizomate] orientes marginibus cylindrice obtectis haud connatis; folia haud articulato sedecentia.

† Inflorescentiae et folia in axibus separatis; inflorescentia e rhizomate oriens vel subradicalis cum pedunculo bracteato solido; caulis sterilis foliatus haud solido e vaginis involutis constructus: **Amomineae.**

†† Inflorescentia in caule foliato terminalis. Caulis e vaginis involutis et parte medullari centrali solida compositus: **Alpinineae.**

Manchmal erhebt sich bei den Amomineen das Rhizom wenige Zoll über die Erde, dann erscheinen die Inflorescenzen basal lateral an einem sehr kurzen Stengel, über welchen dann erst der aus ineinander geschachtelten Blattscheiden gebildete Scheinstengel entsteht. — Alpinia L. (BHgp. p. p.) gehört dann zu den Alpinineae, aber Ethanium Salisb. = *Renealmia* L.f. (BHgp. p. p.) zu den Amomineae. Es ist für letztere Gattung ein vorlinnéischer Name *Pacoseroca* Marcgr. 48, 49 vorhanden, den Adanson zwar aufgenommen, aber pag. 586 mit Synonymen der Cardamompflanze und anderer *Scitamineen* verschmolzen hat; Adanson verstand unter *Pacoseroca „Zingibereen"* mit wurzelständigen Inflorescenzen und regelmässig getheilter Corolle; letzteres passt aber gar nicht zu Ethanium.

Ethanium jamaicense OK. (*Alp. jam.* Gaertn. 1788; *Alp. racemosa* Sw. non L. und *Alp. occidentalis* Sw. 1797 = *Renealmia occidentalis* Gris. = *Ethanium racemosum* Salisb.) Portorico: Cayey. Trinidad. Costarica.

E. silvestre OK. (*Amomum s.* Sw.; *Renealmia s.* Gris.) Silla de Caracas.

Horaninow führt 1862 ausserdem auf:

Renealmia domingensis Horan. Diese ist = *Alpinia aromatica* Aubl. („multicaulis Aubl." err.) = E. aromatica OK. Aublet hat nur eine *Alpinia aromatica* mit dem beschreibenden Zusatz multicaulis publicirt, was in Jaquin Fragm. und bei Horaninow falsch citirt ist.

R. Pacoseroca Horan. (Jacq.) = „*Costus secundus* Aublet" Horan. = E. Pacoseroca OK. Eine Art Costus secundus Aubl. giebt es nicht. Jacquin meinte damit Costus Nr. 2, die Aublet gar nicht benannt hatte.

R. Ruiziana Hor. = *Amomum racemosum* R. & P. = E. racemosum OK.

Ferner E. exaltatum (L.f.), macranthum (Poepp. & Endl.), thyrso-

deum [R. & P.] (Poepp. & Endl.), breviscapum (Poepp. & Endl.) OK. Ausserdem gehören hierher E. bracteosum (Gris.), africanum (Bth.), Mannii (Hk.f.), mexicanum (Petersen „Kl.“) Die blossen Autorcitate in () beziehen sich auf *Renealmia*-Homonyme.

Auszuschliessen ist: *Renealmia monosperma* Miq. = ?, *R. strobilifera* Poepp. & Endl. = Alpinia strobilifera* Poepp. & Endl., *R. ventricosa* Gris. = Alpinia ventricosa OK.; Alpinia pumila Hk.f., welche terminale Inflorescenz auf schwach entwickelten, aber doch beblätterten Stengel, nicht aber auf besonderer Achse hat; ferner *R. caribaea* Gris. = Alpinia caribaea OK.; *R. pauciflora* Gris. = Alpinia pauciflora OK.

Gandasulium Rumpf (1745/7) V 175 t. 69 fig. 3 = *Hedychium* Koenig (1783) in Retz. obs. III 73). Der Rumpf'sche Gattungsname wird von König l. c. selbst citirt. Rumpf hat nur eine Art publicirt, über die kein Zweifel bei den Autoren herrscht; sie ist = *Hedychium coronarium* König = Gandasulium coronarium OK. Horaninow benannte eine Section von *Hedychium* Gandasulium, aber letzterer Name hat die Priorität.

G. Roxburghii OK. (*Hedychium R.* Bl.) Von dem sehr ähnlichen G. villosum OK. (Wall.) durch linearoblonge Antheren, wie sie sonst in der Gattung üblich sind, verschieden, während G. villosum abnorme Antheren hat; cfr. Roscoe t. 54 (32) und Engler, Pfl. fam. II, 6 p. 19 fig. H. Ich sammelte folgende Varietäten:

α bicolor O.Ktze. Flores flavidi. Bracteolae staminodia stamen miniata. Java: Sindanglaja.

β flavidum O.Ktze. Flores cum staminodiis flavidi. Stamen miniatum. Java: Gede.

γ miniatum O.Ktze. Flores toti miniati. Java: Gede.

G. Spanogheanum OK. (*Hedychium* Wall.) Java. Diese Art ist durch die basal wirklich gespornten Antherenhälften von allen bekannten Arten verschieden; da aber sonst kein Unterschied von Gandasulium erkenntlich ist, so scheint diese Eigenschaft nicht als genügend zum Unterscheiden für die Genera, wie es bei Petersen in Engler's Pflanzenfam. geschieht.

G. spicatum OK. (*Hedychium* Sm.) Sikkim.

Ausser den vorerwähnten Arten führt Wallich noch folgende *Hedychium*-Arten mit zahlreichen Synonymen (cfr. Kew Journal V 321) auf: Gandasulium angustifolium (Roxb.), coccineum (Ham. 1819 em. incl. var. carneum O.Ktze. [Lodd. 1822] und var. albiflorum O.Ktze.), densiflorum (Wall.), ellipticum (Ham.), flavum (Roxb.), Gomezianum (Wall.), gracile (Roxb.), Griffithianum (Wall.), Hasseltii (Bl.), Horsfieldii (Wall.), intermedium (Bl.), lingulatum (Hassk.), Sieboldii (Wall.), simile (Bl.), speciosum (Wall. 1820 = *H. Gardenerianum* Wall. 1827), thyrsiforme (Ham.), venustum (Wight) OK. Ausgeschlossen haben BHgp. *Hedychium scaposum* = Kaempfera. Ausserdem kommen aber noch hinzu: Gandasulium lanatum (Scheff.), palembanicum (Miq.), peregrinum (N.E.Brown), sumatranum (Jack) OK.

Gastrochilus = Boesenbergia.

Globba pendula Roxb. Penang.

G. refractibulbigera O.Ktze. Habitus Gl. pendulae sed racemus brevior erectus bracteae suborbiculares acutae bulbigerae bulbis ovodeis acutis reversis. „Flores aurantiaci“. Birma: Maulmein.

Die Globba-Arten vermehren sich oft durch florale Bulben, aber weder

sah ich Arten mit zurückgebogenen Bulben, noch sind solche beschrieben. Die Blüthenfarbe habe ich notirt, aber die Blüthen sind leider verloren gegangen.

Hedychium = Gandasulium.

Heliconia = Bihaia.

[] **Hymenocharis** Salisb. (1812) cum syn. *Maranta obliqua* Rudge pl. guian 8 t. 2 = *Ischnosiphon* Koernicke 1859. Es ist Hymenocharis obliqua* Salisb. (Rudge) = *Ischnosiphon obliquus* Kcke. Die Arten sind nach Koernicke (Bull. soc. imp. nat. Mosc. 1862) übertragen und nach Petersen in fl. bras. III (3) ergänzt: *Ischnosiphon polyphyllus* Kcke. (Poepp. & Endl. 1838) = *Maranta Jacquini* Presl 1830 = Hymenocharis Jacquinii OK. Ferner mit unveränderten Speciesnamen: Hymenocharis Arouma [Aubl.] (Kcke.), bambusacea [Poepp. & Endl.] (Kcke.; Horan.), densiflora (Kcke.), gracilis [Rudge] (Kcke.), guianensis (Kcke.), hirsuta (Petersen), Koernickiana (Petersen), laxa [Poepp. & Endl.] (*I. laxus* Kcke. = *I. Seubertiana* Horan.), leucophaea [Poepp. & Endl.] (Kcke.), orbiculata (Kcke.), ovata (Kcke.), Parkeri [Rosc.] (Kcke.), plurispicata (Kcke.), rotundifolia [Poepp. & Endl.] (Kcke., Horan.), secunda (Petersen), smaragdina (Eichl.), spicata [Aubl.] (Kcke.), surinamensis [Miq.] (Kcke.) OK. Ausserdem fand ich im Kew Herbar eine Art mit unterseits weissen farinosen Blättern: Hymenocharis farinosa OK. (Gris.) Die blossen Autorcitate in () beziehen sich auf *Ischnosiphon*, die in [] auf ältere Homonyme anderer Gattungen.

Ischnosiphon = Hymenocharis.

Maranta arundinacea L. var. indica OK. (Tuss.) Forma glabra. Trinidad; Venezuela.

Musa gigantea O.Ktze. n. sp. Hapaxantha (± annua) non stolonifera concolor viridis non glauca. Caulis 7—9 m altus 0,30—(infra) 1 m crassus basi haud bulbosus. Folia maxima petiolata. Spadix pendulus longissimus — 3 m longus basi (parte vix 1/4) floribus foemineis confertis parte 3/4 floribus masculinis bracteis (spathis) persistentibus patulis sed non revolutis, viridibus ovato-oblongis — 25 cm longis et 11 cm latis. Flores in bractea quaque 20—40 cum staminibus albi 5—6 cm longi. Flores ♂: calyx petalodes elongatus tubuloso involutus apice tridentatus vel demum trifidus; petalum reniforme calyce 3—4-plo minus et latus denticulatum excisum medio processu filiformi. Stamina 5 calyce subaequilonga; antherae filamentis aquilongae. Staminodium deest. Stylus stigmatibus abortivis. Flos femineus antheris abortivis stigmatibus normalibus differt. Fructus ± bipollicaris oblongus utrinque acutiusculus subcurvatus 3—4-angularis vix carnosus abortu unilocularis seminibus uniseriatis 8 10 parvis (1—3 mm) pallidis.

Im Garten des Herrn Holle in Parakan am Fusse des Salakberges, Java, cultivirt. Aus Sumatra nach Herrn Holle. Hat mit Musa sumatrana Ben. nichts gemein; gehört zu der § 1 Sagot's (cfr. Journ. soc. nat. d'hort. de France 1887), also den Riesenbananen ohne Ausläufer, übertrifft die Musa Ensete an Grösse oder kommt ihr gleich; diese hat aber ein Staminodium, nur einsamige Früchte und ein ganz anderes Petalum, welches dem oval oblongen an der Spitze kaum gezähnten Petalum von Musa paradisiaca ähnelt, während Musa gigantea das Petalum von Musa glauca und superba hat, nämlich 2 fast kreisrunde Hälften, in dem Einschnitt mit einem pfriemlich fädlichen Fortsatz von der Länge des Petalum etwa. M. glauca und superba sind aber Zwerge gegen die neue Art; M. superba Roxb. = *nepalensis* Wall. hat eine kopfige, kurze Inflorescenz mit

gefärbten abfallenden Bracteen, subsessile Blätter, kaum 1 m hohen, an der Basis meist knolligen Stamm. M. glauca Roxb. hat — 3 m hohen Stamm, ist in der Inflorescenz ähnlich der M. gigantea, hat aber nur 10—20 Blüthen in jeder Bractee, die dann aber über doppelt grössere Früchte als M. gigantea hervorbringen; die Früchte sind birnförmig, stumpfkantig, 3fächrig mit wenigen schwarzen, bohnengrossen Samen versehen, also total abweichend; die ganze Pflanze ist glauk, was bei M. gigantea nicht der Fall ist. Ich habe diese auffallende Art in keinem einzigen botanischen und anderen Garten Ostindiens gesehen; die gewaltigen Inflorescenzen mögen über 1000 Blüthen enthalten, von denen aber kaum $^1/_6$ reifen und diese sind so klein, dass sie von den grossen Bracteen fast verdeckt werden. Die dort cultivirten Bananen werden von unserer Art um das Doppelte in Grösse des Stammes und der Blätter übertroffen.

M. paradisiaca L. 1753 (= *M. sapientium* L. 1759) var. simiarum S.Kurz Java: Megamendon etc. Dies die wilde, samentragende Form. Wenn man diese Arten wie recht und billig vereinigt, darf man weder wie S.Kurz einen neuen Namen dafür schaffen, noch wie Petersen in Engler's Pflanzenfamilien den Namen *M. sapientium* L. aus klassischen Gründen voranstellen, da nach den Nomenclaturregeln hier simple Priorität seit Linné sp. pl. 1753 gilt.

Ausserdem fand ich zahllose Culturvarietäten, die aber meist nicht in's Herbar gebracht wurden, vor allem also M. paradisiaca L. α normalis OK. (var. *culta* S.Kurz) samenlos mit hartem Fruchtfleisch, nur gekocht oder gebraten geniessbar und var. sapientium (L.) samenlos mit weichen, roh essbaren Früchten. S.Kurz hat übrigens dieses Genus wiederholt und verschieden behandelt; cfr. Journal of the agricult. and hortic. Society of Bengal 1867 und 1878; weniger eingehend ist Sagot in Journ. soc. nat. d'hort. de France 1887.

M. Troglodytarum L. var. rubrifolia O.Ktze. Folia subtus rubra Java: Njalindung — Sagaranten. Hierzu dürften ausser Uranoscopos Rumpf auch sämmtliche Arten der 3. Section Sagot's gehören, die sich übereinstimmend durch kurze $\pm$ aufrechte Inflorescenz mit meist grellroth gefärbten Bracteen, durch aufrechte nach der Inflorescenzspitze strebende Früchte (bei M. paradisiaca streben die Früchte entgegengesetzt, d. h. zwar auch aufwärts, aber, da die Inflorescenzachse hängt, dieser entgegen), und längliches inneres Petalum, dass dem äusseren Petalum bez. Kelchblatt etwa gleichlang ist, auszeichnen, also *M. coccinea, ornata, speciosa* und *sanguinea*.

Oliverodoxa OK. = *Riedelia* Oliv. 1883 non Meisn.* 1856. (Ableitung: Oliver und *δοξος* berühmt). Riedelia Meisn. war zu erneuern (cfr. S. 384), so dass diese Scitaminee namensfrei ward; sie sei dem ebenso berühmten, wie bienenmässig fleissigen und liebenswürdig gefälligen Professor Daniel Oliver, F.R.S., etc., bisherigem 1. Kustos des Kew Herbar, gewidmet. Die einzige Art ist: Oliverodoxa curviflora OK. = *Riedelia curviflora* Oliv.

Phrynium = Phyllodes.

Phyllodes Lour. 1790 = *Phrynium* W. 1798 c. syn. *Phyllodes* Lour. = *Calathea* G.F.W.Mey. 1818 (= ? Alouya Aubl. 1775, sed nomen nudum in Polygamia Monoecia, ergo non hujus generis). Der Name Phyllodes zu der von Loureiro gutbeschriebenen Gattung deutet die blattstielständigen Inflorescenzen an, eine in dieser Gattung häufige und bemerkenswerthe Eigenschaft. Der Name darf wegen der Endung auf odes nicht verworfen werden. Loureiro unterschied die Gattung zuerst von Pontederia u. a. mit blattstielständigen Inflorescenzen durch die Stellung zur Monandria Monogynia. Wohl richtiger ist aber der Theil unter der gegliederten Insertion, von der sich Blüthenstiel und

Blattstiel abzweigt, als Stengel aufzufassen, der bei den acaulen Arten verkümmert, sodass diese Blüthenstiel und gesonderten Blattstiel aufweisen. Es ist für diese Gattung der Maranteen mit triovulaten Fruchtknoten (von welchen 3 Ovula aber öfters 1—2 abortiren, so dass Loureiro die Gattung als monosperm beschrieb) wichtig, dass an diesem Stengelknoten höchstens 1 Blatt, das in der Regel homotrop ist, inserirt ist, während Arundinastrum mit verlängertem stark verzweigten Stengel an den Knoten (die obersten zuweilen ausgenommen) mehrere und antitrope Blätter besitzt, wie die amerikanische uniovulate Gattung Stromanthe.

Der Aublet'sche Name *Alouya* würde vielleicht die Priorität haben, wenn Aublet die vorher bereits beschriebene, möglicherweise damit identische und richtig im System untergebrachte Pflanze Maranta Alouya damit identificirt hätte, was nicht der Fall ist; er citirt zur Gattung Alouya nur einen bis dahin unveröffentlichten Manuscriptnamen von Plumier. Uebrigens ist auch Maranta Alouya Aubl. eine Species n. s. n. Dem Namen nach gehört auch *Narukila* Ad. „Rheede" hierher, aber nicht der Beschreibung nach; Adanson, wie er auch S. 581 citirt, hat nur für die hexandre, aber sonst confuse Pontederia L. einen anderen Namen gewählt, nachdem Linné irrig die Rheede'sche Pflanze dazu gestellt. Ebenso ist Myrosma L.f., welches BHgp. als besondere Gattung anerkennen und welches Koernecke hiermit irrig identificirte, auszuschliessen; vergl. S. 696 Fussnote.

Die Gattungen *Phrynium* und *Calathea* sind gar nicht verschieden; Petersen in Engler's Pfl. fam. giebt für *Phrynium* an: Kronenröhre meist kürzer als der Kelch und für *Calathea* Kronenröhre meist länger als der Kelch. BHgp.: Corollae tubus saepius brevius, bez. Corollae tubus calyce brevior vel vix longior für *Phrynium* und Corollae tubus saepius tenuis bez. calyce brevior vel multo longior für *Calathea*. Das ist aber weder durchgreifend noch richtig. Als ich *Phrynium sumatrana* analysirte, fand ich 3 kurze Kelchblätter und eine dünne Kronenröhre, welche 3—4 Mal länger als der Kelch ist. Genau so ist es bei *Phrynium spicatum* Roxb. (wie auch t. 2101 der Icones Roxburghianae ined. zeigt) der Fall; schlanke Corollenröhre mit kurzem Kelch bildet auch Horaninow in seiner Monographie der Scitamineen für *Phrynium parviflorum* und *dichotomum* ab. Roscoe in seinem Prachtwerke über Scitamineen zieht schon die amerikanischen *Calathea*-Arten sämmtlich zu dem sonst asiatischen *Phrynium*. Kurze Corollenröhren sind bei den asiatischen Arten, wie es scheint, sogar die Ausnahme; nur *Calathea fasciculata* Presl (Rel. Haenk. t. 16) = *Phrynium fasc.* BHgp. von der Insel Luzon ist so abgebildet. *Phrynium capitatum* (cfr. Wight. ic. 2016) hat mässig schlanke Corollenröhre, aber noch längere Kelchzipfel. Dagegen ist bei den amerikanischen *Calathea*-Arten die Röhre oft breit und kurz, also nicht tenuis, sondern wie BHgp. auch richtiger angeben, oft calyce brevior und die langen schlanken Corollenröhren sind wenigen Arten eigen. Den Kelchblättern etwa gleich lange Corollenröhren zeigen z.B. die bekannte *Cal. zebrina (Maranta zebrina)*, ferner nach Abbildungen *C. grandiflora*, *colorata*, *leucostachya*, *pachystachya*, *tubispatha*, *undulata*, *bicolor* etc.

Nun giebt Horaninow einen anderen Unterschied nach Koernicke an: Parapetala exteriora 2, anthera tota adnata für *Phrynium* und parapetalum 1, anthera semiadnata für *Calathea*. Aber das Androeceum ändert von Art zu Art in oft sehr ungleicher Weise, ist auch schwerlich von Horaninow an mehreren Arten nachgeprüft worden; an Herbarexemplaren lässt sich die oft wunderliche Gestalt des Androeceum meist gar nicht mehr genau feststellen, und die älteren Abbildungen reproduziren dieses Organ selten correct. BHgp. geben auch ganz abweichende Beschreibungen des Androeceum und dessen Variabilität.

Koernicke hatte in Monogr. Marant. prod. (1859 Nouv. Mém. Soc. Nat. Mosc.) die Unterschiede in den Staminodien wohl zuerst aufgestellt, wenn auch, wie er S. 350 selbst gesteht, nach seinen leider ganz unzureichenden Untersuchungen für *Phrynium* bez. *Calathea* in nicht genügender Weise. Seite 341 in der lateinischen Diagnose lässt er *Calathea* sogar gar kein äusseres Staminodium haben, was indess nur ein Lapsus ist, den er aber in dem reichen Fehlerregister, welches am Anfang des 2. Theiles (1862 Bull. soc. nat. Mosc.) erschien, nicht corrigirt hat. Das verschiedenartige Verwachsensein der Androeceumtheile einschliesslich des ± mit Anhängen versehenen Staubblattes bietet keine genügende Sicherheit zur Unterscheidung, und Ausnahmen sowie Zweifel theilt Koernicke selbst mit. Halten wir uns daher an den angeblichen Unterschied des äusseren und inneren Blattkreises des Androeceum. BHgp. unterscheiden bei beiden Gattungen: 1. lobus lateralis petaloideus (vel 2?), 2. labellum, 3. lobus cucullatus (vel 2), 4. lobus staminifer, machen also gar keinen solchen Unterschied wie Koernicke und der compilirende Horaninow. 1. und 2. gehören zum äusseren, 3. und 4. zum inneren Theil. Eichler, Beiträge Marantac., hält noch die von Koernicke und Horaninow gegebene Eintheilung der Gattungen mit 2, resp. 1 äusseren Staminodien resp. Parapetala aufrecht, aber die von ihm als Beispiele gelieferten Abbildungen (t. IV, Fig. 39—41) *Calathea Glazioui* mit „1 äusserem Staminodium“ und t. IV, Fig. 42—44 *Maranta bicolor* mit „2 äusseren Staminodien“ (beide z. Th. reproducirt in Engl. Pfl. fam. II, Fig. 28 und 30) lassen die falsche Deutung leicht erkennen: beide zeigen 2 äussere „Parapetala“, aber in *Calathea Glazioui* ist das 2. äussere fast ebensogrosse als sw. = „Schwartenblatt“ (d. i. das Labellum bei BHgp.) benannt, während bei Maranta ausser den 2 äusseren Blättern, also lobus lateralis und labellum, das innere kapuzenartige kleinere Staminodium von derberer Consistenz = „Kapuzenblatt“ (Ka) etwas anderes gelappt ist als bei *Calathea Glazioui* und der eine Lappen den Namen sw. = Schwartenblatt erhalten hat; diese Definitionen sind offenbar willkürlich und unzutreffend. BHgp. stellen die Sache richtiger dar, indem sie von 1—2 cucullaten Lappen (= Kapuzenblätter) sprechen. Ferner giebt es Arten mit verkümmerten äusseren Parapetalen, auf welche Koernicke 2 Genera basirte, die aber weder von BHgp. noch von Eichler anerkannt werden. Bei *Calathea albicans* bilden sich, wie Koernicke citirt, (l. c. 19) bald 1, bald 2 äussere Staminodien. Das Merkmal, auf wenig exakte Untersuchungen basirt, mancherlei Deutungen unterworfen, von Art zu Art veränderlich, ist mit Recht von BHgp. nicht mehr verwendet worden, um die Genera darnach zu trennen. Eichler hat nur die amerikanischen Genera revidirt. Zwischen amerikanischen *Calathea* und asiatischen *Phrynium* ist aber nach dem hier Ausgeführten kein Unterschied mehr aufrecht zu erhalten. Es ist ja recht bequem die Genera nach den Vaterländern zu ordnen, wie es bisher betr. *Phrynium* und *Calathea* thatsächlich meist nur geschehen, aber das ist ungenügend. Die 2 Gattungen sind also unter dem älteren Namen Phyllodes zu vereinigen.

Phyllodes capitatum OK. (*Phrynium cap.* W. p. p. = f. trisperma; excl. syn. Lour.) Java. Die Loureiro'sche Pflanze Phyllodes Placentaria*, welche einsamig beschrieben wird, deckt sich mit *Phrynium parviflorum*, das meist nur 1, zuweilen aber auch 2—3 Samen hat und sehr naheverwandt mit Ph. capitatum ist; vergl. die Unterschiede bei Koernicke l. c. p. 102.

Ph. inocephalum O.Ktze. n. sp. (*Calathea in.* O.Ktze. olim). Herba glabra subacaulis. Pedunculus acaulis ebracteatus 1/2 m longus. Vaginae foliorum paucorum ± 25 cm longae substipitiformes. Petiolus ± 35 cm longus. Folia 1/2 m longa 1/4 m lata elliptica acutiuscula. Flores gemini albi ad 200—300

in capitulo — 12 cm longo — 9 cm lato bracteis densissime imbricatis adscendentibus lanceolatis — 4 cm longis mox in fibris dilabentibus persistentibus. Calyces corollae alba tenerrima segmentis lanceolatis. Stamen erectum, anthera loculis confluentibus, connectivo subulato producto. Staminodium petalodeum aestivatione naviculari extus pilosum. Capsula coriacea trilocularis trisperma compresso obovodea. Semina 3 prismatica utrinque truncata ossea. Matachin, Panama. Die Blüthen sind so zart, dass sie schon nach Aufweichen in kaltem Wasser unter den Sectionnadeln zerfallen und die Gestalt des Staminodium an entwickelten Blüthen getrockneter Exemplare sich nicht mehr erkennen lässt. Diese grösste Art unter den acaulen (§ Monostiche) ist von allen anderen durch die zahllosen Blüthen, aufsteigenden Bracteen und das Zerfasern derselben leicht zu unterscheiden. Die langgestielten Fruchtköpfe mit den persistenten Bracteenfasern erinnern an Staubbesen.

Ph. microcephalum OK. (*Calathea m.* Kcke. = *Phrynium m.* Poepp. & Endl.) Costarica: Baguar — Angostura.

Ph. spicatum OK. (*Phrynium sp.* Roxb.) Java: Tjikante. Die in Kew befindlichen Icones Roxburghianae ined. t. 2101 lassen die ährige Inflorescenz, acaul sitzend mit aufrechten Bracteen erkennen, was in Roxburgh's Beschreibung zu ergänzen ist. Hierzu wahrscheinlich *Phr. repens* Kcke. und *zeylanicum* BHgp. Die radicalen Blätter stehen zu 1—4 beisammen.

Ph. sumatranum OK. (*Phrynium s.* Miq.) Cambodgia. (Auch auf Borneo). Die Art ist von Ph. spicatum durch einen ansehnlichen 4—10 cm langen, nackten oder halb mit 1 Scheide bedeckten Pedunculus und derbhäutige braungrüne (nicht zarthäutige weissliche bez. verbleichende) Bracteen verschieden. Ph. spicatum hat zwar einen sehr kurzen Blüthenschaft, der aber von Bracteen eingehüllt ist, sodass er äusserlich gar nicht sichtbar und mit der Aehre vereinigt erscheint. In Kew liegen noch einige verwandte neue ostindische Arten, welche Mr. Baker wohl demnächst benennen wird:

1. (Griffith 5750/1, Helfer 5749) mit weisslichen schlaffen, aufrechten Bracteen in dichten Aehren, die am Grunde etwas verdickt, fast gestutzt und auf nackten oder z. Th. angewachsenen Stielen sind. 2. Eine andere von Helfer gesammelte Art hat verlängerten Stengel mit lateralen, gestielten, lockeren Aehren, welche aufrechte, bleiche, lineallanzettliche Bracteen und eine verlängerte, zickzackförmig gebogene Inflorescenzachse zeigen. 3. (Griffith 1579, 5761, Cuming 2356) hat ähnliche verlängerte, zickzackförmige Inflorescenzachse, aber zuletzt wagrecht abstehende, grüne Bracteen und mit den Blättern wurzelständigen Pedunculus.

Ph. zebrinum OK. (*Maranta z.* Sims = *Phrynium z.* Rosc. = *Calathea z.* Don) vel sp. aff. Costarica.

Koernicke hat 1862 im Bull. soc. imp. nat. Mosc. noch folgende Arten:

1. Unter *Phrynium*; weggelassen sind 3 Arten mit terminaler, verzweigter Inflorescenz, die von BHgp. zu *Clinogyne* Salisb. = Arundinastrum Rumpf gestellt worden, wozu ausserdem auch *Phrynium ramosissimum* Bth. zu stellen ist. Phyllodes angustifolium (Lodd.), brachystachyum [Bth.] (Kcke.), densiflorum (Bl.), fasciculatum [Presl] (Kcke.), flexuosum (Bth.), imbricatum (Roxb.), latifolium (Bl.), maximum (Bl.), obliquum (Lodd.), pubigerum (Bl.), pubinerve (Bl.), virgatum (Roxb.) OK. Hinzuzufügen sind von *Phrynium*: Ph. macrostachyum (BHgp.), molle (*Phrynium villosum* BHgp. non Phyllodes villosum OK.), monostachyum (Wall.) OK.

2. Unter *Calathea*, von denen Namen zu ändern haben:

C. discolor Mey. Esseq. 1818 = *Maranta Cusupo* Jacq. 1819 = *M. lutea* Aubl. 1775 = Phyllodes luteum OK.

C. flavescens Lindl. = *Phr. fl.* Sweet 1839 = *Phr. grandiflorum* Rosc. 1828 = Ph. grandiflorum OK.
C. orbiculata Lodd. 1832 = *Maranta trunc.* Lk. 1831 = Ph. truncatum OK.
C. grandifolia Ldl. 1829 = *Phr. cyl.* Rosc. 1828 = Ph. cylindricum OK.
C. latifolia Kl. = *Thalia l.* Lk. non Ph. lat. OK. = Ph. platyphyllum OK.
C. angustifolia Kcke. non Ph. ang. OK. = Ph. stenophyllum OK.
C. capitata Lindl. = *Maranta c.* R.&P. non Ph. cap. OK. = Ph. Ruizianum OK.
Ferner: *C. macrostachya* Gris. non Ph. mac. OK. = Ph. Grisebachianum OK.

Mit unveränderten Speciesnamen sind von *Calathea* zu übertragen: Phyllodes Achiro (*Phr.* Poepp.&Endl.; *Cal.* Petersen), Ackermannii [Schauer] (Kcke.), aemulum (Kcke.), *affine* (Fenzl), *albicans* (A.Brong.), *Alloia* (*Maranta* Aubl. = *Phr.* Rosc. = *Cal.* Kcke), altissimum (*Phr.* Poepp.&Endl. = *Cal.* Kcke.), amplissimum (Petersen), *applicatum* (Morr.), *argyraeum* (Kcke.), *Arrabidae* (Kcke.), *arrectum* (Lind.&Andr.), Bachemianum (Morr.), Baraquinii (Eichl.), barbatum (Petersen), bellum (Rgl.), blandum [Nees] (Steud.), brasiliense (Kcke.), brevipes (Kcke.), chimboracense (Ldl.), chrysanthum (*Phr.* Brong. = *Cal.* Horan.), chrysolemum (*Phr.* Poepp.&Endl. = *Cal.* Kcke.), cinereum (Rgl.), coloratum (*Phr.* Hk. = *Cal.* BHgp.), comosum (*Phr.* Rosc. = *Cal.* Kcke.), concolor (Eichl.), confertum (Bth.), crocatum (Morr.&Joriss.), densum (Rgl.), dicephalum (*Phr.* Poepp.&Endl. = *Cal.* Kcke.), Eichleri (Petersen), eximium (*Phr.* C.Koch&Bouché = *Cal.* Kcke.), exscapum *Phr.* Poepp.&Endl. = *Cal.* Kcke.), *fasciatum* [Ldl.] (Rgl.&Kcke.), Glazioui (Petersen), grandes (Petersen), *guianense* (Kl.), hieroglyphicum (Ldl.&Andr.), Hookeri (Kcke.), *Jagorianum* (Rgl.), insigne (Petersen), *Koernickeanum* (Rgl. non Horan. quod Phyllodes brasiliense OK.), Kummerianum (Morr.), lanatum (Petersen), laterale [R.&P.] (Ldl.), *Legrellianum* (Rgl.), leopardinum (Rgl.), leucostachys (Hk.f.), Lietzei (Morr.), Lindbergii (Petersen), Lindenianum (Wallis), *litorale* (*Phr.* t. Led. = *Cal.* Kcke.), longibracteatum (*Phr.* Sweet = *Cal.* Ldl.), longifolium [Schauer] (Kl.), *macilentum* (*Phr.* Sweet = *Cal.* Ldl.), *Mackoyanum* (Morr.), Mandiocae (Kcke.), Mannii (BHgp.), Mansonis (Kcke.), mediopictum [Mackoy] (Rgl.), *metallicum* (*Phr.* C.Koch = *Cal.* Kcke.), micans (*Phr.* Kl. = *Cal.* Kcke.), mirabile (Morr.), *modestum* (A.Brong.), *monophyllum* [R.&P.] (*Phr.* C.Koch = *Cal.* Kcke.), Myrosma[1]) (*Phr.* Rosc. t. 17 = *Cal.* Kcke. = *Myrosma cannaefolia* auct. non L.f.), Neowiedii (Petersen), nigrocostatum (Lind.&Andr.), nitens (Bull), *nobilis* (*Phr.* C.Koch = *Cal.* Kcke.), oblongum (*Phr.* Mart. = *Cal.* Kcke.), *Oppenheimiana* (Rgl.), ornatum [Ldl.] (Kcke.), ovatum (*Phr.* Nees&Mart. = *Cal.* Ldl.), pachystachyum (*Phr.* Poepp.&Endl. =

---

[1]) Der Name Myrosma mit der Bedeutung balsamduftend passt auf keinen Fall für Phyllodes, auch nicht für Saranthe, für welche Gattung BHgp. nach Identification mit Linné's Originalexemplar Myrosma cannaefolia L.f. als den älteren Namen annahmen, was Eichler (Beiträge Marant. p. 85) bestreitet, da L.f. dieser Pflanze eine vielsamige Kapsel zugeschrieben hat („semina plura"; aber Fruchtexemplare fehlen in Linné's Herbar) und wohl die Zingibereen, nicht aber die Maranteen balsamisch duften. Die Gattung Myrosma ist übrigens schon von Linné dem Vater (in Diss. de pl. surin. Am. ac. 8 p. 251) erwähnt, mit dem Synonym Merian sur. t. 54. Aber, obwohl Schreber, der die Amoen. ac. herausgab, in einer Fussnotiz dies mit Myrosma caunaefolia L.f. identificirt, so zeigt doch Merian sur. t. 54 eine *Heliconia*! Koernicke, Marant prod. p. 357 meint, *Heliconia* habe zahlreiche Samen und durch diese Verwechselung sei L.f. zu der Angabe semina plura verleitet worden; das kann aber nicht sein und beruht auf einem Irrthum Koernecke's, weil *Heliconia* nur 1—3 Samen aus jedem triovulaten Ovar reift. — Ausserdem wird in Am. ac. 8 p. 251 noch eine andere *Myrisma* Nr. 120 nova aufgeführt ohne weitere Ergänzung, welche *Myrisma* Schreber mit Maranta comosa ? identificirt und von Roscoe t. 35 abgebildet ist, = Phyllodes comosum OK.

Cal. Kcke.), pacificum (Ldl.), *Pavoniana* (C.Koch&Ldl.), peruvianum (Kcke.), *picturatum* (Koch&Ldl.), princeps (Rgl.), propinquum *(Phr.* Poepp.&Endl. = *Cal.* Kcke.), *pumilum* [Vell.] *(Phr.* C.Koch = *Cal.* Kcke.), *pulchellum* (Rgl.), roseopictum (Rgl.), *Rossii (Phr.* Lodd. = *Cal.* Kcke.), rotundifolium *(Phr.* C.Koch = *Cal.* Kcke.), rufibarbum (Fenzl), Sellowii (Kcke.), smaragdinum (Lind.&Andr.), stramineum (Petersen), strobiliferum *(Phr.* C.Koch = *Cal.* Miq.), taeniosum (Joriss.), *trifasciatum (Phr.* C.Koch = *Cal.* Kcke.), *tuberosum* [Vell.] (Kcke.), *tubispathum* (Hk.), umbrosum (Kcke.), undulatum (Lind.&Andr.), varians (C.Koch.), variegatum *(Phr.* C.Koch = *Cal.* Kcke.), Veitchianum (Hk.), velutinum *(Phr.* Poepp.&Endl. = *Cal.* Kcke.), vestitum (Bkr.), villosum *(Phr.* Lodd. = *Cal.* Ldl.), violaceum *(Phr.* Rosc. = *Cal.* Ldl.), virginale (Linden), *vittatum (Phr.* C.Koch = *Cal.* Kcke.), *Wallisii* (Rgl.), Warscewiczii *(Phr.* Kl. = *Cal.* Kcke.), *Widgrenii* (Kcke.), *Wiotiana* (Morr.), zingiberinum (Kcke.) OK.

Es mögen dabei genug unhaltbare Arten sein, die aber nur durch eine vollständige Monographie geklärt werden können; die amerikanischen Arten, welche Petersen in fl. bras. 1890 III[III] zu den Synonymen gestellt oder nicht hat aufklären können, habe ich cursiv drucken lassen; die nicht gesperrt gedruckten Namen deuten weitere noch zu prüfende Species an.

Renealmia = Ethanium.

Riedelia = Oliverodoxa.

* **Stahlianthus** O.Ktze. genus noyum Zingiberearum trilocularum staminodeis petalodeis, inflorescentia disciformi in involucro campanulato majore inserta.

St. campanulatus O.Ktze. Herba acaulis glabra stolonifera. Folia cum pedunculo laterali e vaginis scariosis radicalibus orientia pauca (2—3) spathulata lanceolata in petiolum aequilongum sensim attenuata basi 3—5 vaginis aphyllis laxis 3—8 cm longis involuta 25 cm longa 2—3 cm lata nervulis numerosissimis adscendentibus parallelis. Pedunculus (scapus) aphyllus ± 5 cm longus. Inflorescentia terminalis erecta. Involucrum campanulatum 4 cm longum 1 1/2—2 cm latum apice breviter bilobum lobis latis acutis. Flores ad 15—20 ad basim involucri inserti involucro minores sessiles basi bracteati. Bracteae calyces corollae androecia tenerrima subhyalina punctis rubris oleosis numerosis munita fugacia. Ovarium triloculare multiovulatum ovatum inferum membranaceum glabrum post anthesin stylo persistenti ± involuto coronatum. Bracteae oblongae 2—3 cm longae. Sepala 3 lanceolata ± 2 cm longa. Corolla longe tubulosa supra tripartita tubo obconico angusto 1 1/2 cm longo apice lobis inaequalibus oblongis ± 1 cm longis. Staminodia petalodea oblonga. Stamen unicum filamento nullo fauce tubi corollae inserta. Anthera bilocularis thecis lineari oblongis — 4 mm longis parallelis rectis utrinque obtusis connectivo oleoso punctato haud producto. Stylus cylindricus compressiusculus elongatus crassus apice curvatus stigmate subgloboso ampliato, initio curvaturae appendice membranacea clavata erecta munitus. Fructus ignotus. Siam: Angkor (Neor). Bezüglich des glockigen Involucrum und der darin verborgenen Inflorescenz so abweichend, dass man in dieser Pflanze kaum eine Scitaminee erwarten möchte, aber die anderen Eigenschaften, namentlich Stamen unicum, ovarium triloculare multiovulatum inferum, die mit Oelpunkten reich versehene Inflorescenz etc. verweisen sie ganz unzweifelhaft zu den Zingibereen. Ich nenne diese Pflanzengattung zu Ehren meiner Frau, Helene Kuntze, Tochter des Oberregierungsrathes H. von Stahl in Stuttgart, die mir nicht nur das häusliche Heim glücklich machte und noch lebenslang zieren wird, sondern mir auch auf

nicht wenigen meiner Reisen botanisiren half, sich vor keiner anstrengenden und gefährlichen Partie scheuend, die mich auch nach jeder Heimkehr zum steten Weiterforschen und Arbeiten aufmunterte.

Strobidia conchigera OK. (*Alpinia c.* Griff. ic. t. 354 = *Str. oligosperma* OK. olim). Ab descriptione Str. sumatranae Miq. fl. ind. bot. suppl. 614 differt: ovarii loculis 1—2 ovulatis (ut in Marantaceis!) connectivo vix elongato sed latissimo, apice non incurvato. Cambodgia. Ist in ganz Hinterindien verbreitet nach Exemplaren in Kew. Eine Beere, die ich untersuchte, hatte nur 3 Samen. Mr. Baker meint, die Gattung sei besser mit Alpinia zu vereinigen.

Thalia geniculata L. Trinidad.

Zingiber odoriferum Bl. Java.

171. Bromeliaceae.

Aechmea aquilegiodes O.Ktze. n. sp. Ab simillime Aechmea aquilegia Gris. = *Bromelia aquilegia* Salisb. parad. t. 40 differt bracteis rubris flavo marginatis foliis integerrimis (haud spinose dentatis) acutis (haud longe acuminatis). Costarica: Angostura, auf Bäumen. Wird 3—5′ hoch. Baker zog A. aquilegia früher (Journ. Bot. 1879) zu A. bracteata; doch ist dies eine recht abweichende Art.

A. nudicaulis Gris. (L.) Trinidad.

A. odora Baker (Miq.) Trinidad.

A. pubescens Baker. Panama.

Ananas sativus Mill. Verwildert am Pechsee auf Trinidad.

Aregelia OK. = *Nidularium* Lem. 1846 non (Nidularia) Bull.* 1788 em. Fries 1818 gen. fung; incl. *Regelia* Lemaire 1860 non Schauer* 1843. Dem kaiserl. russischen Geheimen Staatsrath C. von Regel zu Ehren sei dieses Genus benannt. Die Gattung ist von Baker und BHgp. mit Karatas Ad. vereinigt, von Wittmack in Engler & Prantl Pfl. fam. wieder aufgenommen werden; es kann aber der Name *Nidularium* wegen der älteren und giltigen Nidularia nicht beibehalten werden und haben daher diejenigen, welche diese Gattung anerkennen, den neuen Namen zu nehmen.

Bromelia Pinguin L. Als Heckenpflanze cultivirt. St. Thomas. Portorico.

Caraguata lingulata Ldl. (L.) Panama.

Macrochordium bromeliaefolium Beer em. (Rudge 1805). Trinidad: Arima. Das ist der älteste Name für *M. melanauthum* Beer (Ker 1828) und *M. tinctorium* de Vriese (Mart. 1847), *Tillandsia vestita* W. ex Dietr. 1840. Stellt man mit BHgp. die Gattung zu Aechmea, so muss die Art Aechmea bromeliaefolia heissen.

Nidularium = Aregelia.

Pitcairnea albucifolia Schrad. Silla de Caracas.

Tillandsia axillaris Gris. Silla de Caracas.

T. canescens Sw. Costarica: Baguar. **T. recurvata** L. Portorico.

T. setacea Sw. La Guayra — Caracas. **T. usneodes** L. Westindien.

172. Haemadoraceae.

[] **Acyntha** Med. (1786) in Theodora p. 76 = *Sanseviera* Thbg. 1794. Beide von BHgp. identificirt, aber der ältere Namen vernachlässigt. Acyntha

Comm. 1703, das Medicus 1786 wieder aufnahm, wobei die Linnéischen Fehler betreff dieser Pflanze corrigirt sind, ist *Sanseviera guianensis* W. = *Aletris guianensis* Jacq. = Acyntha guianensis* Med. Die anderen Arten sind nach Baker Journ. Linn. Soc. XIV übertragen: Acyntha cylindrica (Boj.), Ehrenbergii (Schweinf.), lanuginosa (W.), longiflora (Sims), nilotica (Bkr.), Roxburghiana (Schult.f.), senegambica (Bkr.), thyrsiflora (Thbg.), zeylanica [Mill.](W.) OK. Ferner Acyntha bracteata OK. (Bkr.).

† Blancoa = Conostylis.

[] **Conostylis** R.Br. incl. *Blancoa* Ldl. 1839 non Bl.* 1836. Da für eine Palmengattung Blancoa Bl. zu erneuern ist, müsste *Blancoa* Ldl. neu benannt werden, aber F.v.Müller hat diese monotype Gattung, welche wesentlich bloss durch die Inflorescenz abweicht zu Conostylis R.Br. gezogen.

[] **Heritiera** Gm. 1791 non al. † = *Lachnanthes* Ell. 1817. Da ich die bei BHgp. geltende *Heritiera* Ait. „Dryand." durch einen älteren Namen zu ersetzen hatte, kommt die Gmelin'sche Heritiera zur Geltung. Die einzige Art ist H. tinctoria* Gm. 1791 = *Lachnanthes t.* Ell. = *Anonymus t.* Walt. 1788 = *Heritiera Gmelini* Mchx. 1803.

Lachnanthes = Heritiera.

Ophiopogon japonicus Gawl. *α* **genuinus** Maxcz. Japan.

β **Wallichianus** Mxcz. (Kth.) Sikkim 2200 m.

γ elevatus O.Ktze. Caulescens caule — 10 cm longo. Java: Dorowati. Der überirdische Stengel treibt Luftwurzeln, von denen er gestützt wird wie Pandanus, nur in kleinem Maassstabe.

Sanseviera = Acyntha.

173. Iridaceae.

[] **Acidanthera** Hochst. Hierzu citiren BHgp. fraglich *Houttuynia* Houtt. XII t. 85 fig. 3. Baker citirt dies zu *Montbretia capensis* = *Tritonia* auct. Wenn dies richtig wäre, müsste *Houttuynia* Houtt. 1781 für eine dieser Gattungen eintreten und Houttuynia Thbg. 1784 hätte einen anderen Namen zu erhalten. Aber *Houttuynia* Houtt. l. c. hat aufrechte Stamina und Griffel und ist offenbar nur Ixia longiflora Berg. = *Morphixia paniculata* Bkr. (Delaroche). Da *Morphixia* nicht anerkannt wird, kommt *Houttuynia* höchstens als Sectionsname zur Geltung.

Belamcanda = Gemmingia.

Bermudiana L. (1735) 20. Cl. 2. O. „Tourn." = *Sisyrinchium* L. 1737. Der alteingeführte Name Bermudiana ward auch nach 1735 von verschiedenen Autoren beibehalten und von Linné erst 1737 verändert.

B. angustifolia OK. (*Sisyr. Bermudiana* L. = *Sisyr. ang.* Mill. = *S. anceps* Cav.) Costarica.

B. iridifolia OK. (*Sis. i.* HBK.) La Guayra — Caracas.

Die anderen Arten von *Sisyrinchium*, welche also zu Bermudiana gestellt werden müssen, sind nach Baker, Journ. Linn. Soc. XVI 115 und Klatt Ergänzungen und Berichtigungen 1882 p. 42 folgende:

Bermudiana acris (Mann), avenacea (Klatt), azurea (Phil.), Berteroana (Phil.) [von Baker zu *S. Nuno* gezogen, von Klatt mit *S. Philippii* Klatt vereint], bogotensis (HBK.), californica (Dryand.), chilensis (Hk.), congesta (Klatt), convoluta (Nocca), cuspidata (Poepp.), fasciculata

(Klatt), filifolia (Gaudich.), Glazioui (Bkr.), gracilis (Klotzsch), graminifolia (Ldl. incl. *maculata* Hk.), grandiflora (Dgl.), Hartwegii (Bkr.), homomalla (Klotzsch), incurvata (Gardn.), Jamesonii (Bkr.), juncea (E.Mey.), Luzula (Klotzsch incl. *lateralis* Bkr.), Mandonii (Bkr.), marginata (Klatt), micrantha (Cav.), minutiflora (Klatt), monostachya (Bkr.), nervosa (Phil.), Nuno (Bertero), (*Numa* Steudel = *Nemo* Klatt), pachyrhiza (Bkr.), palmifolia (L.), patagonica (Phil.), Pearcei (Phil.), piliferum (Klatt), pusilla (HBK.), quadrangulata (Klatt), restiodes (Spr.), scabra (Cham.&Schl.), secundiflora (Klatt), Sellowiana (Klatt), sessiliflora (Poepp.), setacea (Klatt), striata (Sm.), ternifolia (W.), tinctoria (HBK.), tolucense (Peyr.), trinervis (Bkr. incl. *S. Bakeri* Klatt), unispathacea (Klatt), vaginata (Spr.), Weirii (Bkr.) OK.

Zu ändern ist: *Sis. alatum* Hk. 1840 = *Souza Marchio* Vell. 1825 = B. Marchio O.Ktze. und hinzuzufügen: B. arizonica OK. (Rothrock in Am. bot. gaz. 1877 Nr. 10).

Bulbocodium Ludw. (Mai — Juni 1737) def. pl. 12 „Tourn." non † L. (October 1737) = *Romulea* Maratti 1772. Schon in gen. pl. p. 10 Anfang 1737 hatte Linné die 2 triandren Gattungen Crocus & Bulbocodium Tourn., die er unter Crocus vereinigte wie Subgenera characterisirt. *Crocus* T.: Corolla monopetala & germine infra receptaculum *Bulbocodium* T.: Corolla fere hexapetala & germine supra receptaculum. Ludwig Mitte 1737 hielt die 2 Gattungen aufrecht und Ende 1737 übertrug dann Linné den Namen *Bulbocodium* auf eine hexandre neue Gattung, die er von Colchicum abzweigte. Es ist die Tournefort'sche Art = *Crocus Bulbocodium* L. 1753 = *Iria Bulbocodium* L. 1762 = *Romulea Bulbocodium* Seb.&Maur. = Bulbocodium collinum OK. Ludwig verwarf deshalb auch den Namen *Bulbocodium* L.; er setzte dafür Celsia (cfr. Boehmer-Ludwig def. 370): „Cum Bulbocodium Tourn. distinctum sit genus; *Celsia* vero Linnaei vera Verbasci species, hoc genus eo nomine insignimus." Da ich nun sowieso *Celsia* L. wieder mit Verbascum vereinigte, kann auch ich nur Celsia* Boehm.-Ludw. für *Bulbocodium* L. (non Ludw., „Tourn." et auct. plur. vet.) beibehalten, nachdem Bulbocodium Ludw., wie hiermit geschieht, wieder hergestellt ist.

Bulbocodium grandiscapa OK. (Gay) *α* normale. Flores albidi vel pallide coerulea. Gran Canaria 1600 m, Tenerifa: Aguagarcia.

f. atroviolaceum O.Ktze. Flores atroviolacei. Lanzerote: Monte Corona.

Die anderen Arten sind von *Romulea* zu übertragen. Bei der Uebertragung der Artennamen auf Bulbocodium sind vorerst zu ändern:

Romulea Bulbocodium Seb.&Maur. = *Trichonema collinum* Salisb. 1812 = Bulbocodium collinum OK.

R. bulbocodiodes Eckl. 1837 = *Ixia b.* Delaroche diss. = *Ixia flava* Lam. 1791 = B. flava OK.

R. hirsuta Eckl. = *Ixia campanulata* Lam. 1791 = B. campanulata OK.

Ferner von *Trichonema* oder *Ixia* = [ ], bez. *Romulea* = ( ) übertragen: Bulbocodium arenarium (Eckl.), barbatum (Bkr.), camerunianum (Bkr.), chloroleucum [Jacq.](Bkr.), Clusianum [Lge.](Bkr.), Columnae (Seb. & Maur.), corsicum (Jord.&Fourr.), crocifolium (Vis.), cruciatum [Jacq.] (Bkr.), cupreum (Bkr.), dichotomum [Klatt](Bkr.), elongatum [Vahl](Bkr.), filifolium (Eckl.), latifolium (Bkr.), ligusticum (Parl.), Linaresii (Parl.), longifolium [Salisb.](Bkr.), Macowanii (Bkr.), neglectum (Jord.&Fourr.), numidicum (Jord.&Fourr.), pudicum [R.&S.](Bkr.), purpurascens [(Ten.)], ramiflorum [(Ten.)], Requienii (Parl.), Revelieri (Jord.&Tour.), Rollii

(Parl.), roseum [Murr.] (Eckl.), simile (Eckl.), speciosum [Andr.] (Bkr.), spirale (Bkr.), subluteum (Bkr.), tortuosum [Lichtenst.] (Bkr.) OK.

Cypella = Phalocallis.

Eleutherine = Galatea.

Freesia = Nymanina.

[] **Galatea** Salisb. (1812) trans. hort. soc. I 310 ex typo *Moraea palmifolia* Jacq. = *Eleutherine* Herb. 1843. Die Arten sind: Galatea anomala OK. = *Eleutherine an.* Herb. und Galatea americana OK. = *Eleutherine plicata* Herb. = *Moraea palmifolia* Jacq. 1786 = *Galatea vespertina* Salisb. l. c. = *Ixia americana* Aubl. 1775.

Gemmingia Fabr. „Heist." (1759) in Fabr. en. pl. h. helmst. (als syn. zu *Bermudiana iridis folio majore flore croceo elegantер punctato* Krauss = *Ixia foliis ensiformibus floribus remotis* L.) & Fabr. ed. II 1763 = *Belamcanda* Ad. 1763. Die einzige Art ist *Belamcanda chinensis* DC. = *Ixia chinensis* L. = Gemmingia chinensis OK. Den Namen Gemmingia finde ich nirgend vor 1759 publicirt.

Gemmingia chinensis OK. (L.) Java: auf dem Bromo, 1400 m.

[] **Genosiris** Lab. (1804) Nov. Holl. pl. I 13 t. 9 = *Patersonia* R.Br. (1807) Bot. Mag. 1041. Genosiris fragilis* Lab. hat für *Patersonia glauca* R.Br. zu gelten; R.Brown setzte den Namen willkürlich bei Seite und Bentham wollte nur aus Bequemlichkeitsrücksichten *Genosiris* nicht nehmen. Labillardière hatte die inneren 3 Perigonzipfel übersehen, aber diese sind manchmal obsolet bei der betreffenden Art, die auf t. 9 so genau abgebildet ist, dass man annehmen muss, die inneren Perigonzipfel hätten gefehlt; oft werden sie nur bis eine Linie lang; die 3 äusseren breiten dagegen sind über 1/2 Zoll gross.

Die Arten sind: Genosiris babianodes OK. (Bth.), Drummondii OK. (F.v.M.), glabrata* F.v.M. (R.Br.), graminea OK. (Bth.), inaequales OK. (Bth.), juncea* F.v.M. (Lindl.), lanata* F.v.M. (R.Br.), limbata OK. (Endl.), longiscapa OK. (Sweet), macrantha OK. (Bth.), Maxwellii OK. (F.v.M.), occidentalis* F.v.M. (R.Br.), umbrosa* F.v.M. (Endl.), xanthina* F.v.M. Die Autorcitate in () gelten für *Patersonia.*

Gladiolus segetum Gris. Insel Palma (Canaren).

Iris Clarkei Bkr. Sikkim 3200 m; cl. Baker determ.

I. japonica Thbg. (1793 = *I. fimbriata* Vent. 1800). Madeira: San Jago, verwildert.

Libertia = Tekelia.

Melasphaerula = Phalangium.

Micranthus = Paulomagnusia.

Nymanina OK. = *Freesia* Klatt in Baker syst. Irid. 163 non Eckl. Von Klatt ist gar keine neue Gattung *Freesia* aufgestellt worden; er citirt in Linnaea XXXIV 672 zu *Freesia* als Autor Ecklon. Baker hat eine neue Gattung aufgestellt, aber keinen neuen Namen gegeben. Ich habe sie also neu zu benennen und widme sie dem unermüdlichen Compilator der europäischen Flora, C.F.Nyman, dessen Conspectus florae europaeae auch mir werthvolle Dienste leistete, wenn er auch leider der Diagnosen entbehrt. Die Arten sind: Nymanina refracta OK. = *Freesia refracta, odorata* und *xanthospila* Klatt = *Tritonia refracta* Ker 1805 = *Gladiolus refractus* Jacq. + 1787 und Nymanina Leichtlinii OK. = *Freesia Leichtlinii* Klatt.

Orthrosanthus chimboracensis Bkr. (HBK.) Irazu, Costarica.

Patersonia = Genosiris.

[] **Paulomagnusia** OK. = *Micranthus* § Pers. 1805 em. BHgp. non Wendl.* 1798. Infolge Wiederherstellung des Namens für die Acanthacee ist das homonyme Iridaceen-Genus namenfrei geworden. Ich benenne letzteres zu Ehren von Professor Dr. Paul Magnus in Berlin. Die Arten sind: Paulomagnusia alopecurodes OK. = *Gladiolus al.* L. 1755 = *Ixia plantaginea* Ait. = *Glad. pl.* Pers. = *Micranthus pl.* Ker. und P. spicata OK. = *Ixia alopecuroidea* L.f. 1781 = *Gladiolus spicatus* Thbg. = *Ixia spicata* W. = *Glad. al.* Pers. non L. = *Micranthus spic.* Ker. (Cfr. p. 493.)

Phalocallis Herb. (1839) Bot. Mag. 3710 = *Cypella* Herb. 1826 non Cyphelium* Ach. 1814. Die Wörter, so unähnlich sie auch erscheinen, sind doch nur orthographische Varianten, wozu auch noch *Cypellon* Targ. 1819, *Cyphella* Fries 1823, *Cypellium* Desv. 1825 gehören und stammen von κυφελλα(ον) = κυπελλον = cavitas, poculum. Ich lasse daher von diesen 5 Schreibweisen eines Wortes nur die für das älteste giltige Genus gelten und nehme für *Cypella* das nächste Synonym. Die Arten sind nach BHgp. von *Cypella* übertragen: Phalocallis plumbea* Herb. (Ldl.), Herbertii [Ldl.](Herb.), gracilis (Bkr.), pusilla (*Ferraria p.* Lk. & Otto), peruviana (Bkr.), gigantea (Klatt), paludosa (Klatt) OK.

[] **Phalangium** Burm. (1768) fl. cap. prod. pag. 3 (suppl. flor. zeyl.), non † Ludwig 1737 „Tourn." = *Melasphaerula* Ker 1803 = Diasia DC. 1804 = *Aglaia* § Pers. 1805. Die einzige Art ist Phalangium ramosum* Burm. (Mill.) = *Gladiolus graminea* Jacq. = *Diasia iridifolia* DC. = *Melasphaerula gr.* Ker. BHgp. ziehen den Namen *Melasphaerula* vor, aber Burmann hat sein Phalangium correct beschrieben und von Anthericum L., welches er in der 6. Classe aufführt, durch 3 Stamina und trifiden Griffel unterschieden; insofern berichtigt er auch die ungenaue Abbildung von Miller ic. 56 (*Asphodelus*) der 4(3)—6 Stamina abbildet, bez. Griffeläste unklar von Stamina unterschieden darstellt. *Phalangium* Tourn. von Ludwig zuerst nach 1735 aufgenommen, kommt ausser Concurrenz, da es = Anthericum L. 1735 ist.

Romulea = Bulbocodium Ludw.

Sisyrinchium = Bermudiana.

Sparaxis tricolor Ker. Madeira: Mount church und Little Cural, völlig eingebürgert.

[] **Tekel(ia)** Ad. (1763) fam. II 497 c. syn. Feuillée t. 4; Scopoli 1777 excl. syn. erron. = *Libertia* Spr. 1825. Die Feuillée'sche Abbildung und Beschreibung der Tekel-Tekel-Pflanze betrifft *Libertia elegans* Poepp. und wird auch von Baker in seiner Monographie der Iridaceen 1877 in Journ. Linn. Soc. XVI, 151 dazu citirt. Die Beschreibung von Adanson und Scopoli ist auch ganz klar. Bei Scopoli, der indess nicht ausschlaggebend ist, da Adanson's Publication genügt, ist nach „Tekelia Adanson" durch irgend einen Zufall oder ein Versehen ein Name (auf besonderer Zeile) nachgesetzt worden, der mit der Pflanze und ihrer Beschreibung und der ganzen Familie absolut nichts zu thun hat: Sideroxylon spinosum L. In Durand index ist Tekel „Feuill." unrichtig mit Aristea Soland. identificirt. Die Feuillée'sche Art ist also *Libertia elegans* Poepp. 1833 = *Marica micrantha* Ker. 1827 und wird nun zu Tekelia micrantha OK. Die anderen Arten sind: Tekelia formosa (Grah.), grandiflora [R.Br.](Sweet), ixiodes [Thbg.](Spr.), pani-

culata [R.Br.](Spr.), pulchella [R.Br.](Spr.), tricocca (Phil.) OK. nach Baker l. c.; ferner: *Libertia coerulescens* Kth. 1847 = *Sisyrinchium sessiliflorum* Hk. & Arn. 1841 = Tekelia sessiliflora OK. F.v.Mueller zieht die Gattung sowie auch Orthrosanthes zu *Sisyrinchium* (nunc Bermudiana).

Trimezia martinicensis Herb. (*Iris m.* L.; *Lansbergia caracasana* Vriese; *Trimezia lurida* Salisb.; *Lansbergia m.* Bkr.) Trinidad. La Guayra — Caracas.

[] **Watsonia** Mill. gard. dict. edit. VI (1752) = *Meriania* Trew pl. Ehret t. 40 (1754) bleibt unverändert. Die Daten und Citate sind aber bei Pfeiffer und bei Baker zu corrigiren.

174. Amaryllidaceae.

Bomarea acutifolia Herb. var. **Ehrenbergiana** Kth. Costarica: Irazu.
B. edulis Herb. var. **chontalensis** Bkr. (Seem.) Costarica: Baguar.

[] **Cepa** Rumpf (1747) VI 160 t. 70 fig. 1 non L. † = *Eurycles* Salisb. 1812. Cepa war ursprünglich auch von Linné als Gattung aufgenommen worden, später aber zu Allium gezogen. Die Rumpf'sche Cepa ist eine andere Gattung. Rumpf hat nur 1 Art: *Cepa silvestris* = *Pancratium amboinense* L. (mit Citat von Rumpf) = *Eurycles amboinensis* Sond. = *Eurycles sylvestris* Salisb. = Cepa amboinensis OK. Die andere Art ist *Eurycles Cunninghamii* Ait. = Cepa Cunninghamii OK.

[] **Chianthemum** Sieg. (1736) fl. petr. 31 p. p. maj. = *Narcisso-leucojum* Moehring (1736) hort. priv. 69 p. p. min. = *Galanthus* L. 1737 (1735 n. n.). Linné hatte 1735 den Tournefort'schen Namen *Narcisso-leucojum*, worunter bis dahin Galanthus + Leucojum verstanden wurden, in Leucojum geändert und darauf ein durch † gekennzeichnetes neues Genus *Galanthus* ohne Synonym und Beschreibung publicirt; also *Galanthus* L. 1735 ist ein nomen nudum. Moehring führt 1736 *Narcissoleucojum* mit 3 Arten auf, wovon 2 zu Leucojum gehören; Siegesbeck hat bei Chianthemum, einer Uebersetzung des Wortes Schneeglöckchen, ebenfalls 3 Arten, wovon nur 1 auszuschliessen ist und 2 mit dem erst 1737 recognoscirbar publicirten *Galanthus* übereinzustimmen. Es hat demnach Chianthemum für *Galanthus* einzutreten. Die Arten sind: Chianthemum nivale (*Galanthus n.* L.), Elwesii (Hk.f.), plicatum (MB.), Olgae (Orph.), graecum (Orph.) OK. Die letzten 3 wohl nur Abarten von Chianthemum nivale OK.

Crinum americanum L. Costarica.
C. asiaticum L. Java: Lagune bei Tjikante.

Curculigo capitulata OK. (*Leucojum cap.* Lam. 1790 = *Curc. recurvata* Dryand. 1810). var. **villosa** Bkr. (Wall.) Java.

Eurycles = Cepa.

Fourcroya foetida Haw. (L. = *F. gigantea* Vent.) Java, cult.

Galanthus = Chianthemum.

Hippeastrum purpureum OK. (*Amarylis purp.* Lam. 1783 = *Am. equ.* Ait. 1789 = *Hippeastrum equestre* Herb.) Portorico: Caguas.

Hymenocallis caribaea Herb. (L.) Trinidad. Colon.

Hypoxis erecta L. Pennsylvanien.
H. decumbens L. Portorico.
var. **mexicana** Bkr. (R. & S.) Costarica: Irazu.
var. **major** Bkr. Trinidad.

[] **Imhofia** Heist. (1753) descr. nov. gen. Brunsvigiae pag. XIX, XX = *Nerine* Herb. 1821. Heister behandelt das neue Genus eingehend und basirt nur auf *Lilium sarmiense* Douglas, der 1725 und 1737 ein besonderes Werk in Folio über diese Pflanze publicirt hatte. Diese Art nannte Linné *Amaryllis sarmiensis;* sie ist = *Haemanthus sarmiensis* Thbg. = *Nerine sarmiensis* Herb. = Imhofia sarniensis OK.

Die anderen Arten sind nach Baker's handbook of Amaryllideae von *Nerine* übertragen: Imhofia curvifolia [Jacq.] (Herb.), filifolia (Bkr.), flexuosa [Jacq.] (Herb.), humilis [Jacq.] (Herb.), lucida [Burch.] (Herb.), marginata [Jacq.] (Herb.), Moorei (Leichtl.), pudica (Hk.f.), undulata [L.] (Herb.) OK. und folgende gezüchtete Hybriden:

I. curvifolia × flexuosa = *I. Mitchamiae* (Herb.); I. curvifolia × sarniensis = *I. Meaderbankii* (Bkr.); I. curvifolia × undulata = *I. Camii* (Bkr.); I. flexuosa × humilis = *I. excellens* (Moore); I. flexuosa × sarniensis = *I. elegans* (Bkr.); I. flexuosa × undulata = *I. erubescens* (Bkr.); I. humilis × pudica = *I. amabilis* (Bkr.); I. humilis × undulata = *I. Herbertii*; I. pudica × sarniensis = *I. O'Brienii* (Bkr.); I. sarniensis × undulata = *I. Spofforthiae* (Bkr.) OK.

[] **Leperiza** Herb. 1821 em. incl. *Urceolina* Rchb. 1828 = *Pentlandia* Herb. 1839 = *Urceolaria* Herb. 1821 non *Molino 1782, non W. 1791, non Achar 1798.

L. latifolia Herb., die einzige Art, die Herbert zu Leperiza stellte, ist = *Urceolina latifolia* BHgp. = *Pacrantium l.* R. & P. Es wird nun *Crinum urceolatum* R. & P. = *Urceolaria pendula* Herb. = Leperiza urceolata OK. und *Pentlandia miniata* Herb. = *Urc. m.* BHgp. = Leperiza miniata OK.

Nerine = Imhofia.

Pancratium canariense Ker. Gran Canaria: Pico di Bandama.

Urceolina = Leperiza.

Zephyranthes rosea Lindl. (Spr.) Ostindien, verw. (Sikkim?).

175. Taccaceae.

Tacca palmata Bl. Java. Die Gattung Tacca „Forst." oder vielmehr Rumpf em. ist schon von Amman 1736 als *Leontopetaloides* mit Abbildung aufgestellt worden, = *Leontice Leontopetaloides* L. = *Tacca pinnatifida* Forst. = Tacca Leontopetalodes OK. Weil mehr als sechssilbig ist das Wort *Leontopetalodes* nicht als Gattungsname, wohl aber noch als Artenname verwendbar; letztere als öfters von ersteren abzuleiten, dürfen länger sein.

176. Dioscoreaceae.

Dioscorea daemona Roxb. vel sp. prox. Java: Rambay.

D. lutea Mey. Silla de Caracas.

D. multiflora Prl. Portorico: Caguas; Trinidad: San Fernando. Die ♂ Pflanzen zeigen in den Inflorescenzen vereinzelte verkümmerte gestielte ♀ Blüthen an dem Exemplar aus Portorico.

D. Nummularia Lam. α velutina O.Ktze. Folia subtus subtomentosa Java: Rambay, Sagaranten, Njalindung.

β puberula O.Ktze. Folia subtus puberula vel pubinervia. Java: Rambay, Plabuan, Tjibelong.

γ glabrescens O.Ktze. Folia glaberrima vel glabrescentia. Java: Plabuan.
D. pentaphylla L. Birma.
D. sativa L. Birma.

[] **Halloschulzia** OK. = *Stenomeris* Planchon (1853). Ann. sc. n. 3. Ser. XVIII 319 non Stenomeria* Turcz. (1852) Bull. Mosc. 312. Die Erscheinungsdaten auf den Titeln der Gesellschaftsschriften stimmen nicht immer mit dem meist heftweisen Erscheinen einzelner Theile derselben überein; es ist daher oft sehr schwierig, die Priorität concurrirender neuer Namen festzustellen. Dies war in diesem Falle durch DC. diction. inéd. des noms möglich, in dem ich bei *Stenomeris* Pl. als Eingangsdatum 1853 und bei Stenomeria Turcz. 1852 notirt fand. Erstere muss also neu benannt werden. Ich widme diese Gattung dem um die Flora von Halle verdienten Dr. August Schulz. (Vergl. dessen „Vegetationsverhältnisse der Umgebung von Halle 1888, die floristische Literatur für Nordthüringen“ etc.) Die lateinische Schreibweise Halla saxonum ist ebenso alt wie Hala saxonum, wenn nicht älter; Schulz giebt sie l. c. 53 schon für die älteste Halle'sche Flora von Carl Schaeffer 1662 an. Die 2 Arten dieser Gattung von den Philippinen sind: Halloschulzia dioscoreaefolia (Naud.), Cumingiana (Becc.) OK.

Stenomeris = Halloschulzia.

Tamnus L. 1735 et auct. plur. (z. B. Ludwig, Haller, Seguier, Wilson Crantz, Gleditsch, Jussieu, Batsch, St. Hilaire, Link, Dumortier) = *Tamus* L. 1737.
T. edulis Lowe α normalis. Folia heteromorpha infima saepius profunde cordata sinu angusto cetera vel omnia cordata sinu lato vel exciso subhastata marginibus rectis vel incurvatis longe acuminata. Flores atropurpurei vel fusci. Insel Palma (Canaren).
β subtruncata O.Ktze. Folia triangularia basi subtruncata. Insel Palma.
γ Bandamae O.Ktze. Folia omnia e basi profunde cordata sinu angusto oblonga ovata subito subulato attenuata rarius sensim marginibus extrorsis acuminata; f. viridula O.Ktze. Flores brunneo viriduli. Pico de Bandama auf Gran Canaria. Blätter sehr klein, 2—3 cm, was aber von der reicheren Verzweigung abhängig ist. — Die extremen Formen, wie ich sie sammelte, sehen ungemein verschieden aus, aber im Kew Herbar sah ich verschiedene Mittelformen, die keine specifische Trennung für β und γ gestatten.

178. Liliaceae.

Acrospira = Debesia.

Agapanthus = Tulbaghia Heist.

Allium canadense Kalm. U. St.: Am Hudsonfluss.
A. fistulosum L. Canton, cultivirt.
A. subhirsutum L. var. **graecum** Rgl. Gran Canaria.
var. **glabrum** Rgl. Tenerifa.
A. triquetrum L. Madeira.

Aloē vera L. 1753 non Mill. non Lam. *A. perfoliata* var. *vera* L. 1762 = *A. barbadensis* Mill. 1768 = *A. vulgaris* Lam. 1783 p. p. Auf fast allen canarischen Inseln hier und da häufig und wahrscheinlich stets dort wild gewesen. St. Thomas, verwildert. Der Artenname ist bei Kunth, enum. IV 521 *Aloë barbadensis* Mill.; er citirt dazu Linné's var. vera von 1762 (was schon dem Namen vera die Priorität geben würde), aber Linné hat schon 1753 die Pflanze, die aus den Synonymen gut recognoscirbar ist, Aloē vera

genannt, was mit Kunth die meisten Autoren übersehen haben; wenigstens wird jetzt der Name *Aloë vulgaris* Lam. meist vorgezogen, was in keiner Weise gerechtfertigt ist. *Aloë vulgaris* ist zwar auch schon der Bauhin'sche Name, aber Artennamen vor 1753 gelten nicht. Die Art ist auf der altkultivirten kleinen Antilleninsel Barbadoes schon frühzeitig wie wild bekannt gewesen, aber sicher nur dort eingeführt, ebenso wie Gossypium barbadense L. und wohl auch nur Bondtia daphnodes L.

* Amianthium = Chrosperma.

Asparagus albus L. var. **Pistorianus** I.Ball. (WB.) Gran Canaria: Telde.
A. arborescens W. Gran Canaria: Telde.
A. lucidus Lindl. Anam: Turong.
A. officinalis L. Bengalen.

Asphodeliris Moehring (1736) hort. priv. 15 p. p. = *Tofieldia* Huds. 1778. Moehring hatte 2 Arten: Asphodeliris major und minor, welche unzweifelhaft = *Anthericum ossifragum* und *calyculatum* L. = Narthecium ossifragum Huds. und *Tofieldia calyculata* Huds. sind. 1742 in Acta physico medica ac. Caes. Leop. Carol. nat. cur. vol VI p. 389 t. 5 fig. 1 trennte er eine neue Gattung unter ausführlicher Beschreibung davon ab und benannte seine Asphodeliris major, welches *A. ossifragum* L. ist nunmehr Narthecium, sodass für die andere Art der ältere Name Asphodeliris zu verbleiben hat. Linné stellte beide Arten unter Anthericum § *Narthecium* und Gerard fl. gallo-prov. p. 142 hatte nur *calyculatum* unter der von ihm 1761 aufgeführten Gattung *Narthecium*. Hudson beliess richtig Narthecium im ältesten Möhring'schen Sinne bei der Art ossifragum, gab aber für *Anthericum calyculatum*, zu welchem er den ihm vielleicht unbekannt gebliebenen Namen Asphodeliris minor nicht citirt, einen neuen Gattungsnamen. Es wird also *Tofieldia palustris* Huds. = *Anthericum calyculatum* L. = *Tofieldia calyculata* Wahlbg. zu Asphodeliris calyculata OK. Die anderen Arten sind: *Narthecium pubens* Mchx. 1803 = *Tof. pubescens* Pers. 1805 = *Tof. pubens* Ait. 1811 = *Melanthium racemosum* Walt. 1788 = *Tof. racemosa* BSP. 1889 = Asphodeliris racemosa OK. und mit unveränderten Artennamen von *Tofieldia* übertragen: Asphodeliris cernua (Sm.), falcata [R.&P.](W.), glutinosa (Pers.), gracilis (Fr.&Sav.), himalaica (Bkr.), japonica (Miq.), nuda (Maxcz.), nutans (W.), occidentalis (S.Wats.), sessiliflora (Hk.), sordida (Maxcz.), stenantha (Fr.&Sav.) OK.

Asphodelus fistulosus L. Gran Canaria; Fuerteventura.

Astelia = Funckia W.

Bartlingia F.v.M. 1870 = *Laxmannia* R.Br. 1810 non Foerster* 1776. Bentham fl. austr. VII 63 acceptirt aus Bequemlichkeitsrücksichten und in seiner blinden Verehrung selbst für unrechtmässige Namen R.Brown's die Verwerfung von *Laxmannia* R.Br. nicht, welche F.v.Mueller vorher besorgt hatte, verwirft also den rechtmässig eingesetzten Namen Bartlingia F.v.M. In BHgp. ist sogar dieser Name Bartlingia F.v.M. ganz ausgelassen, obwohl Bth. seine fl. austr. VII 63 citirte. Ich kann solches an Fälschung grenzendes Verfahren nicht gutheissen und folge F. v. Mueller, der auch im neuesten Census von 1889 folgende Arten unter Bartlingia aufführt: Bartlingia brachyphylla* (Bth. Ferd. Muell. herb. olim), gracilis* (R.Br.), grandiflora* (Ldl.), minor* (R.Br.), sessiliflora* (Dcne.), sessilis* (Ldl.), squarrosa* (Ldl.) F.v.M.

Brodiaea = Hookera.

Bulbine = Phalangium.
Bulbocodium = Celsia.

Catevala Med. (1786) in „Theodora speciosa“ p. 67 = *Haworthia* Duval (1804—1812) pl. succ. hort. Alenç. p. 7 ex Ker. BHgp. stellen Catevala zu Aloe, weil 1 Art dazu gehört, aber schreiben selbst: includit speciesque nonnullas *Haworthiae*, quas auctor distinxit perianthii segmentis vix cohaerentibus facillime solvendis! Nun enthält Catevala Med. 3 Arten, wovon 2 zu Haworthia gehören: Catevala atroviridis* Med. = *Haworthia atrovirens* Haw. und Catevala retusa* Med. (L.) = *Haworthia retusa* Haw. Der Name Catevala hat also dieser Gattung zu verbleiben, wenn sie auch jetzt etwas abweichend umgrenzt wird. Die von Haworth citirte Quelle zu der nach ihm benannten Gattung habe ich nirgends auffinden können, selbst in den sc. papers wird sie nicht citirt; es wird wohl ein Gärtner-Catalog gewesen sein; aber da Haworth erst von 1799 an publicirt hat, ist *Haworthia* schwerlich schon im vorigen Jahrhundert aufgestellt worden. Ausserdem citirt Haworth zu *Haworthia major* und *minor* Duval Linn. Soc. Tr. VII (1804) p. 11, wo aber nur Aloe, nicht *Haworthia* steht, sodass die Publication jedenfalls nach 1804 geschehen ist. Es ist *Haworthia albicans* Haw. 1812 = *Aloe a.* Haw. 1804 = *Aloe marginata* Lam. 1783 = Catevala marginata OK. und *H. setata* Haw. = *Aloe setosa* R.&S. = C. setosa OK.

Ferner sind mit unveränderten Speciesnamen nach Baker's Monographie in Journ. Linn. Soc. XVIII übertragen, wobei ich Autorcitate für *Haworthia* in (), für andere Genera in [] setze: Catevala affinis (Bkr.), altilinea (Haw.), angolensis (Bkr.), angustifolia (Haw.), arochnodes [Mill.] (Haw.), asperiuscula (Haw.), asperula (Haw.), attenuata [(Haw.)], bilineata (Bkr.), Bolusii (Bkr.), chlorocantha (Haw.), coarctata (Haw.), Cooperi (Bkr.), cordifolia (Haw.), cuspidata (Haw.), cymbiformis (Haw.), denticulata (Haw.), fasciata (Haw.), glabrata [Salm-Dyck] (Bkr.), glauca (Bkr.), Greenii (Bkr.), hybrida [Salm-Dyck] (Haw.), icosiphylla (Bkr.), laetevirens [Lk.] (Haw.), margaritifera [L.] (Haw.), minima (Bkr.), mirabilis [W.] (Haw.), nigra (Haw.), pallida (Haw.), papillosa [Salm-Dyck] (Haw.), Peacockii (Bkr.), pilifera (Bkr.), polyphylla (Bkr.), Radula [Jacq.] (Haw.), recurva (Haw.), Reinwardtii [Salm-Dyck] (Haw.), reticulata (Haw.), rigida [DC.] (Haw.), rugosa [Salm-Dyck] (Bkr.), scabra (Haw.), semiglabrata [Salm-Dyck] (Haw.), sordida (Haw.), subattenuata [Salm-Dyck] (Bkr.), subfasciata (Bkr.), subregularis (Bkr.), subrigida [Salm-Dyck] (Bkr.), subulata (Bkr.), tessellata (Haw.), Tisleyi (Bkr.), tortuosa [(Haw.)], translucens [W.] (Haw.), turgida (Haw.), venosa [Lam.] (Haw.), viscosa [L.] (Haw.), vittata (Bkr.) OK.

Celsia Boehmer, Ludwig (1760) def. 370 non L. † = *Bulbocodium* L. Oct. 1737 non *Ludw. Mai-Juni 1737. Vergl. unter Bulbodium Ludw. p. 700 *Celsia* L. kann nur als § von Verbascum gelten und Bulbocodium Ludw. „Tourn.“ hat Priorität vor dem nachher willkürlich auf ein neues Genus übertragenen Namen *Bulbocodium* L. Die einzige Art ist *B. vernum* L. = Celsia verna OK.

Chlamysporum Salisb. 1809 = *Thysanotus* R.Br. 1810. Ueber die willkürliche Veränderung des Namens vergleiche J.Britten in dessen Journ. Bot. 1886 p. 52—53. Chlamysporum juncifolium* Salisb. ist *Thysanotus junceus* R.Br. „The other species of *Thysanotus* as defined in fl. austr. VII 38—45 must also be styled Chlamysporum; their specific names may remain as at present, the terminations only being altered, thus: *T. multiflorus* Br. will become C. multiflorum, *T. triandrus* = C. triandrum and so on.“ Das Ver-

fahren ist nicht correct, denn ein Taufact ohne Namensbenennung ist ungiltig und eine Benennung, von dem die Hälfte in einem ganz anderen Werke steht, ist nicht perfect geworden. Es gelten also nur Chlamysporum multiflorum* J.Britt. und Chl. triandrum* J.Britt. Die Namen, welche James Britten nicht aufführt, sind: Chlamysporum anceps (Lindl.), arbuscula (Bkr.), asperum (Lindl.), Baueri (R.Br.), chrysantherum (F.v.M.), dichotomum [Lab.] (R.Br.), Drummondii (Bkr.), glaucum (Endl.), isantherum (F.v.M.), junceum (R.Br.), pauciflorum (R.Br.), scabrum (Endl.), thyrsodeum (R.Br.), tuberosum (R.Br.) OK. „J.Britten". Ausserdem Chl. exiliflorum (F.v.M.) OK. Nach Baker Journ. Linn. Soc. XV ist *Th. erasperatus* F.v.M. einzuziehen. Andere Namen haben zu erhalten: *Th. tenellus* Endl. 1846 = *Th. tenuis* Lindl. 1838 = Chl. tenue OK. und *Th. Patersonii* R.Br. incl. des vorherstehenden *Th. Menziesii* R.Br. = Ch. Menziesii OK. Ferd. von Müller giebt im Census die posthum 1866 publicirten Synonyme von Salisbury: Thysanella und Isandra ohne Autorcitat und mit dem sinnstörenden Druckfehler-Datum 1806 anstatt 1866.

Chrosperma Raf. (1825) Neogenyton 3 Nr. 44 = *Amianthium* A.Gray 1837. Es ist *Melanthium laetum* Ait., worauf Rafinesque die Gattung basirt = *Helonias erythrosperma* Mchx. 1803 = *Melanthium muscaetoxicum* Walt. 1788 = *Amianthium muscaetoxicum* A.Gray = Chrosperma muscaetoxicum OK. jetzt die einzige Art der wieder isolirten Gattung.

Compsoa Don (Febr. 1825) = *Tricyrtis* Wall. 1826 von BHgp. wurde dies selbst identificirt, aber der Wallich'sche Name mit Unrecht bevorzugt. Compsoa masculata* Don ist *Tricyrtis pilosa* Wall. = *T. elegans* Wall. Die anderen Arten sind von *Tricyrtis* übertragen: Compsoa hirta [Thbg.] (Hk.), latifolia (Maxim.), flava (Maxim.), macropoda (Miq.), formosana (Bkr.) OK.

Cordyline = Terminalis.

[] **Debesia** OK. = *Acrospira* Baker „Welw." 1877 non Mont. 1857 non Berk. & Broome* 1857. Da die Liliacee neu zu benennen ist, weil eine ältere homonyme Pilzgattung gilt, will ich sie meinem verehrten Freunde, dem Geographen und Algenforscher Ernst Debes in Leipzig widmen. Die einzige Art ist: Debesia asphodelodes OK. = *Acrospira asph.* Bkr.

Dianella ensifolia Red. (L.) Java: Gede 2500 m, Dorowati 1300 m.

Dipcadi serotinum Med. (L.) var. fulvum Bkr. Gran Canaria: Ginamar.

Disporum chinense OK. (*Uvularia ch.* Ker (1806 = *D. pullum* Salisb. 1812) α brevipedunculatum O.Ktze. Pedunculus vix 1 cm pedicelli 1—1 1/2 cm longi; var. pullum OK. (Salisb.) Flores obscure vel dilute brunnei. Java: Dieng.

α var. albidum O.Ktze. Flores albi. Java: Bromo.

β longipedunculatum O.Ktze. Pedunculus pedicelli 2 1/2—3 cm longi; var. lilacinum O.Ktze. Flores lilacini. Java: Tjibodas. Baker beschreibt die Blüthenfarbe als viridulum (var. viridulum O.Ktze.); das scheint aber eine seltenere Varietät zu sein. Blume giebt für eine von Baker hierhergezogene Form (*multiflora*) purpurascente Farbe an (= var. purpurascens O.Ktze.) und Don prod. lässt die Blüthen von *D. parviflorum* (= var. parviflorum OK.) gelb sein. Jedenfalls ist es haltlos, die Arten nach der Farbe zu ordnen, wie es Bkr. versuchte. Die 3 Arten mit basal schwachgesackten, apical spitzen Perianthsegmenten lassen sich derart unterscheiden: 1. umbella pedunculata:

D. chinense OK., 2. umbella sessilis: D. Leschenaultianum Don; 3. flores solitarii: D. smilacinum A.Gray.

Don, prod. nep., zog zwar *Uvularia chinense* hierzu, nannte aber die Arten *Disporum fulvum* bez. *Pitsutum*. Wenn Steudel nach einer unklaren Notiz bei Kunth enum. hierzu als Synonym *Fritillaria cantoniensis* Lour. zieht, so ist das irrig; denn die Beschreibung, die Loureiro giebt, harmonirt nicht im Geringsten mit Disporum chinense OK.

Dracaena = Draco.

Draco Heist. (1748) syst. sub Arbores Monocotyledones; Ad. (1756) voy. (in edit. angl. 1759 p. 15); Vandelli 2. Halbjahr 1768 (non *Draco* Ludwig 1737, quae Artemisia Dracunculus L.) = *Stoerkia* und *Oedera* Crantz 1. Halbjahr 1768 = *Terminalis* Med. 1776 (non Rumpf p. p. max.) = *Dracaena* Juss. 1789 (L. 1767 p. p. minima). — Ex parte minore und deshalb nicht annehmbar, war Draco enthalten in: 1. *Cordyline* Royen 1740 fl. Leyd. (2/3 Yucca) non Juss.; 2. *Terminalis* Rumpf 1744; diese hat für *Cordyline* Juss. 1789 zu gelten; 3. *Dracaena* L. 1767 (genus vitiosissimum). Vorlinnéisch hat Clusius I p. 1 fig. 1 zuerst den canarischen Drachenbaum beschrieben und mit Habitusbild, Blatt und Fruchtzweig abgebildet. Vor Heister gab es mehrere Gattungen Namens *Draco*, insbesondere werden nach 1735 noch aufgeführt *Draco herba* Dod. und ausser Draco arbor Clus. der ganz andere *Draco arbor* Comm. *Draco herba* wurde von Linné zu Artemisia eingezogen, von Ludwig einfach *Draco* genannt und von Heister als *Draconia* unterschieden. Draco arbor gab es also zweierlei: die Leguminose *Draco arbor* Commelin = *Pterocarpus Draco* L. = Lingoum indicum OK. (cfr. S. 193) und die Monocotyle Draco arbor Clus., C. Bauh., deren Blüthen nicht näher bekannt waren; letztere Gattung, deren Recognition trotzdem zweifellos ist, benannte also Heister nach 1735 zuerst mit dem einfachen Namen Draco. Dann hat Adanson 1756 den Draco arbor Clus. in seinem Reisewerke (Reise nach dem Senegal), als er den Drachenbaum auf den Canaren kennen lernte, unter dem Namen Draco behandelt; 1763 stellte er ihn zu *Cordyline* Royen (vergl. p. 717 am Schluss von Terminalis Rumpf), welcher Name aber nicht anwendbar ist, da *Cordyline* Royen zu 2/3 = Yucca ist. Linné kannte die Pflanze selbst nicht, nannte sie Anfangs *Asparagus ? Draco* [und später versehentlich *Yucca Draconis*, sed non 1753] bis ihn Vandelli brieflich und durch Blüthenmaterial belehrte, worauf Linné den Vandelli'schen Namen Draco in *Dracaena Draco* veränderte. Die Gattung *Dracaena* wird Vandelli zugeschrieben, aber der Name stammt nur von Linné, wenn auch Linné dazu schrieb „auctore Vandellio“ und ist bloss von Vandelli später nebenbei übernommen worden. Vorher hatte auch Loefling (1758) iter 15, 16 eine kurze Beschreibung geliefert, aber unter dem nicht verwendbaren Namen *Arbor Draconis*.

Das Datum „1762“ in Pfeiffer's Nomenclator für *Dracaena* „Vandelli“ ist falsch! In Vandelli's Abhandlung von 1768 De arbore Draconis seu Dracaena citirt Vandelli bereits Linné's *Dracaena*, sowie Crantz's *Stoerkia* und nennt die Art *Draco yucciformis*. Auch später noch (1771) in fasc. plant. bildet er die Pflanze als *Draco yucciformis* seu *Dracaena* ab, stellt also den Linnéischen Namen *Dracaena* als Synonym nach. Noch vor der Vandelli'schen Arbeit ist die Crantz'sche Monographie über die Drachenbäume erschienen. Er giebt unter *Stoerkia* eine ziemlich gute Beschreibung und Abbildung. Dann aber beschreibt er einen anderen Entwickelungszustand staminibus exsertis als besonderes Genus. Es beruht auf einer unbefruchteten Blüthe, bei der sich die Perigonsegmente

nicht so schnell zurückgebogen haben, dagegen die Stamina sich wie sonst während der Anthese etwas verlängerten und zusammengeschrumpfte entleerte Antheren zeigen.

Linné's *Dracaena* ist ein so bunt zusammengesetztes Genus, dass der Name schon deshalb zu verwerfen ist; Linné hat unter *Dracaena* nur 5 Arten, aber darin sind 7 Gattungen und 4 Familien vertreten und zwar:

Dracaena Draco L. = 1. Draco dragonalis OK.
+ 2. Yucca aloifolia L. (Standort India or. falsch).

Dracaena ferrea L. = 1. Terminalis fruticosa OK. (Rumpf IV t. 34; auch = *Dracaena terminalis* L.).
+ 2. *Arbor ferrea* Osbeck = *Taetsia ferrea* Med., eine nicht näher bekannte gamopetale Dicotyledone!!!
+ 3. Draco angustifolia OK. = Rumpf t. 35.
+ 4. *Terminalis rubra* Rumpf IV in descr. ad t. 34; nec generis nec familiae, perigonio dupleci 8-partito staminibus 8 etc.!!! Non planta Osbeckiana.

Dracaena terminalis L. = Terminalis fruticosa OK. (Rumpf IV t. 34).

Dracaena ensifolia L. = Dianella ensifolia Red.

Dracaena graminifolia L. = die Haemadoracee: Liriope graminifolia Bkr.

Es hat mithin für *Dracaena* L. 1767 em. auct. ein anderer Name einzutreten, was auch prioritatis causa ohnehin stattfinden müsste mit Draco Heist. 1747, Ad. 1756. Da jetzt nach internationalen Regeln die Anwendung gleicher Namen im Thierreich und Pflanzenreich erlaubt ist, so darf Draco für die Pflanze nicht verworfen werden. Ich gebrauche, wie es für baumartige Pflanzen öfter mit sonst masculinen Wörtern geschieht, die Pflanzengattung Draco im Femininum; die Eidechsengattung Draco [ebenso das Fabelthier und das Sternbild im sonstigen Sprachgebrauch] wird im Masculinum angewendet.

Draco angustifolia OK. (*Dracaena a.* Roxb. Anam: Turong.

D. dragonalis OK. (*Oedera dragonalis* Crantz Anfang 1768 = *Draco yucciformis* Vandelli Ende 1768 = *Dracaena Draco* L. p. p. = *Stoerkia Draco* Crantz). Auf der Insel Palma noch an verschiedenen Orten wild ausserhalb Einzäunungen; auf Tenerifa etc. nur cultivirt; doch mögen einige der ältesten Bäume ursprünglich wild entstanden sein.

Die anderen Arten sind nach Baker's Monographie in Journ. Linn. Soc. XIV von *Dracaena* übertragen: Draco Afzelii (Bkr.), arborea [W.](Lk.), atropurpurea (Roxb.), aurea (H.Mann), bicolor (Hk.), cameruniana (Bkr.), cincta (Bkr.), Cinnabari (Balf.f.), concinna (Kth.), cylindrica (Hk.f.), densiflora (Bkr.), elliptica (Thbg.&Dallm.), Finlaysonii (Bkr.), Fontanesii (Schult.f.), fragans [L.](Ker = Gawler), fruticosa (C.Koch.), glomerata (Bkr.), Goldieana (Bull), Hookeriana (C.Koch), humilis (Bkr.), Kirkii (Bkr.), Kochiana (Rgl.), Mannii (Bkr.), marginata (Lam.), Ombet (Kotschy&Peyr.), ovata (Gawler), Perottetii (Bkr.), phryniodes (Hk.), Porteri (Bkr.), reflexa (Lam.), Saposchnikowii (Rgl.), schizantha (Bkr.), spicata (Roxb.), stenophylla (Koch), surculosa (Ldl.), thaliodes (E.Morr.), Thwaitesii (Rgl.), timorensis (Kth.), umbraculifera (Jacq.) OK.

Drimia = Idothea.

[] **Enargea** Gaertn. „Banks" 1788 = *Luzuriaga* R.&P. Von F.v.Mueller (vergl. auch Engler&Prantl II 5 p. 158) schon berichtigt.

Excremis coarctata Bkr. (R.&P.; *Dianella dubia* HBK.) Silla de Caracas.

Funckia W. 1808, non Funkea (male—ia) Spr. 1817, = *Astelia* R.Br.

1810 „Banks & Sol." *Funkia* W. non Spr. est *Astelia linearis* Hk.f., schreiben BHgp.; darin sind diverse Corrigenda: 1. Funckia (nach H.C.Funck) und Funkia (nach L.P.Funke) verwechselt; das sind 2 verschiedene Namen; 2. wegen Spr. 1817 darf man doch nicht W. 1808 zurücksetzen; 3. Funckia W. basirt auf *Melanthium pumilum* Forst. aus dem vorigen Jahrhundert und ist = *Astelia pumila* R.Br. 1810, darf also nicht *Astelia linearis* Hk. genannt werden und wird nun Funckia pumila OK. Die anderen Arten sind von *Astelia* übertragen: Funckia albicans (Col.), alpina (R.Br.), Cunninghamii (Hk.f.), fragrans (Col.), graminifolia (Col.), grandis (Hk.f.), hastata (Col.), Hookeriana (Kirk), Menziesiana (Sm. 1819 = *A. verartroides* Gaud. 1826 = *Hamelinia v.* Rich. 1832 = *Ast. Banksii* Cunn. 1853), microsperma (Col.), montana (Seem.), nervosa (Banks & Sol.), polyneuron (Col.), Solanderi (A.Cunn.), spicata (Col.), subrigida (Col.), trinervia (Kirk), Waiadealae (Wawra) OK.

Funkea = Saussurea.

Haworthia = Catevala.

Hookera Salisb. Parad. Lond. t. 98 März 1808, non † Sm., „read 5. April 1808" = *Brodiaea* Sm. 1811 „read 19. April 1808" with citation of Hookera Salisb.! Es war, wie zuerst Dr. Carrington in Trans. Edinb. bot. soc. 1870, p. 306, dann ausführlicher James Britten in seinem Journal of botany 1886 p. 49—53 besprach, ein Willküract von Smith gegen Salisbury, indem er die von Salisbury nach seinem Mitarbeiter, dem botanischen Zeichenkünstler und Maler William Hooker benannte Gattung Hookera umtaufte und eine Moosgattung *Hookeria* nach William Jackson Hooker benannte. Es müssen recht gespannte Verhältnisse innerhalb der Linnean Society und mit der Horticultural Society damals gewesen sein. Dr. Carrington behauptet sogar S.F.Gray's Natural arrangement of british plants (1821) sei das Opfer der Vorurtheile einer botanischen Clique: Robert Brown, Sir I.E.Smith [Lindley, cfr. Jackson guide to literature 235] etc. gewesen, bloss weil S.F.Gray's übrigens recht gutes Werk von ihnen für ein von Salisbury unterstütztes Werk gehalten wurde. In BHgp. ist *Brodiaea* Sm. anerkannt, damit auch die unrechtmässige *Hookera* Sm.! Wie James Britten ausführt, muss also die Moosgattung *Hookera* einen anderen Namen erhalten und Hookera Salisb. wieder hergestellt werden; er identificirt: Hookera coronaria* Salisb. = *Brodiaea grandiflora* Sm. und H. pulchella* Salisb. = *B. congesta* Sm.; er benennt ausserdem *H. multiflora* J.Britt. für *B. multiflora* Bth. (1857), welche aber in *B. parviflora* Tor.&Gray ein älteres Synonym hat und zu Hookera parviflora OK. wird. Die anderen Artennamen sollen zufolge Britten nach Watson's Flora Calif. II 153, bez. der damit identischen Publication in Proc. Amer. Ac. XIV 236 unverändert übertragen werden[1]), aber es sind zu verändern:

---

[1]) Das Verfahren, nur auf Namen hinzuweisen, die übertragen werden können, ergiebt keine regelrecht eingeführten Namen, berechtigt auch nicht, den Autor, der sich diese Arbeit ersparte, zu den neu zu combinirenden Namen zu citiren. Vergl. auch Cogniaux und DC. in Bulletin Soc. bot. Belg. XV 1876 477—485. Die ausdrückliche Aufführung der Namen ist eine unbedingt nothwendige Formalität, die Verweisung auf Bücher involvirt keine neue Namengebung. Deshalb gelten auch solche Citate von BHgp. nicht als Namengebungen. Wenn die Autoren die Namen einzeln zu dem neuen Gattungsnamen aufführen, haben sie auch Veranlassung, möglichst die Nomenclatur der Arten zu regeln, also namentlich die prioritätswidrigen Artennamen nicht leichthin auf den neuen Gattungsnamen zu übertragen, sondern die oft recht mühsame Arbeit vorzunehmen, die ältest giltigen Artennamen festzustellen und derartig bei dieser Gelegenheit die alten Nomenclaturfehler Anderer zu beseitigen, was andernfalls — wie wir bei J.Britten selbst wiederholt bemerkten — unterlassen wird. Die Formalität

Brodiaea lactea Watson 1880 = *Hesperoscordum hyacinthinum* Lindl. 1830 incl. *Hesp. lactea* Lindl. 1834 = *Allium lacteum* Bth. 1857 = Hookera hyacinthina OK.

B. terrestris Kellogg (1860 oder später) = *B. grandiflora* var. *macropoda* Torr. 1851 = H. macropoda OK.

B. Douglasii Watson 1880 = *Triteleia grandiflora* Lindl. 1830 (non *Brodiaea grandiflora* † Sm.) = H. grandiflora OK.

Die anderen Arten sind: Hookera Bridgesii (Wats.), capitata (Bth.), crocea [Wood] (Wats.), gracilis (Wats.), ixiodes [Ait.] (Wats.), laxa [(Bth.)], minor [Bth.] (Wats.), peduncularis [Lindl.] (Wats.) OK. „J.Britt." in Californien. Ferner in Südamerika: Hookera aurea [Ldl.], bivalvis [Lindl.], brevipes [Kze.], hirtella [Bkr.], patagonica [Bkr.], Poeppigiana [C.Gray], porrifolia [Poepp.], Sellowiana [Kth.], sessilis (*Triteleia s.* Phil. in Linnaea 1857, 72 = *Milla sessiliflora* Bkr.), setacea [Bkr.], subbiflora [Colla], uniflora [Lindl.] OK. Cfr. BHgp. III 800 und Baker in Journ. Linn. Soc. XI 376—387. Die Autoren in ( ) beziehen sich auf Homonyme von *Brodiaea,* die in [ ] auf andere Gattungsnamen. Für die missbräuchlich benannte *Hookera* Sm. (non Salisb.) ist nun also ein anderer Name zu nehmen; vergl. im Nachtrag unter den Moosen.

Gagea = Stellaster.

Hosta = Saussurea.

Idothea Kth. em. = *Drimia* Jacq. 1786 (*Drymia* auct.) non *Drimys* Forst. 1776 (*Drymis* Juss.). Beide Wörter sind von *δρυμύς* abgeleitet, also bis auf die orthographische Licenz nicht verschieden. Von den Arten sind schon richtig benannt: Idothea ciliaris* Kth. (Jacq.), elata* Kth. (Jacq.), media* Kth. (Jacq.), purpurascens* Kth. (Jacq.), pusilla* Kth. (Jacq.), villosa* Kth. (Ldl.). Von *Drimia* sind noch zu übertragen: Idothea altissima (Hk.), Bateri (Bkr.), Burchellii (Bkr.), concolor (Bkr.), Cowanii (Ridl.), laxiflora (Bkr.), rigidifolia (Bkr.), robusta (Bkr.) OK.

Laxmannia = Bartlingia.

[] **Liliastrum** Ludw. (1737) def. 63 „Tourn.", Segu. (1745) pl. veron. II 62 = *Paradisia* Mazz. (1811). Ludwig nimmt die Tournefort'sche Gattung mit Diagnose auf. Tournefort hatte 2 Arten, von denen aber nur eine bekannt und abgebildet ist. Die Gattung hat bei Seguier nur 1 Art, ist von ihm mit Diagnose und richtigen Citaten versehen. Linné hatte die Art zuerst zu *Hemerocallis* dann zu *Anthericum* mit *Liliastrum* als Speciesnamen gesetzt. Lamarck nannte sie *Ornithogalum liliforme,* Link später *Liliastrum album*; sie heisst regelrecht Liliastrum liliforme OK.

Luzuriaga = Enargea.

Majanthemum = Unifolium.

Muscarius Siegesb. 1736 c. syn. *Muscari* Tourn. Die Schreibweise Muscarius, als die zuerst nach 1735 angewendete, hat zu gelten.

Muscarius comosus Mill. (L.) Tenerifa.

Nothoscordum fragrans Kth. (Vent.) Madeira: Praya formosa; neu für das Gebiet, wahrscheinlich wild.

---

der ausdrücklichen Namenangabe darf umsoweniger vernachlässigt werden, als sonst die fehlenden Namen meist zur Nichtanerkennung des neu eingesetzten Gattungsnamen führen. Vergl. S. 578 unter Josephia und S. 708 unter Chlamysporum.

[] **Omentaria** Salisb. 1866 = *Tulbaghia* L. 1771 non Heist.* 1753. Omentaria cepacea* Salisb. hat für *Tulbaghia cepacea* L.f. zu gelten, nachdem die ältere Tulbaghia von Linné's Gegner Heister wieder herzustellen war; cfr. S. 718. Die anderen Arten sind nach Baker's Bearbeitung von *Tulbaghia* L. übertragen: Omentaria capensis (L.; Jacq.), alliacea (L.f. 1781, Thbg. 1820), acutiloba (Harv.), aequinoctialis (Bkr. „Welw."), Dregeana (Kth.), hypoxidea (Sm.), violacea (Harv.) OK.

Paradisia = Liliastrum.

Phalangium Moehr. (1736) hort. priv. 77 p. p. maj. = *Bulbine* L. 1737 p. p. Die Gattung Phalangium Tourn. ward von Linné 1735, der auch seine Bulbine später wieder dazu zog, Anthericum genannt. Phalangium ist eines jener Wörter, die auf x Gattungen nach und nach angewendet wurden. Moehring hat ausser Anthericum ramosum noch 2 gelbblüthige afrikanische Arten unter Phalangium, die Linné nachher zu § Bulbine stellte und jetzt zu Bulbine gehören; ihre späteren Namen sind: *Anthericum frutescens* L. 1753 = *Bulbine caulescens* L. hort. Cliff. 1738 (vor 1753, also nicht giltiger Speciesname) = *Bulbine frutescens* W. = Phalangium frutescens OK. und *Anthericum annuum* L. (oder eine nahe verwandte Art) = *Bulbine annua* W. = Phalangium annuum OK. Die anderen Arten sind nach Baker in Journ. Linn. Soc. XV von *Bulbine* übertragen, wobei ich andere Autorcitate in [] setze: Phalangium aloodes [L.](W.), asphodelodes [L.](Schult.f.), bisulcatum (Haw.), bulbosum (Haw.), densiflorum (Bkr.), favosum [Thbg.], (Schult.f.), filifolium (Bkr.), latifolium [L.f.](Schult.f.), laxiflorum (Bkr.), longiscapum(W.), mesembrianthemodes(Haw.), minimum(Bkr.), narcissifolium (Salm-Dyck), nutans [Jacq.](Schult.f.), praemorsum [Jacq.](Schult.f.), pugioniforme [Jacq.](Lk.), rostratum [Jacq.](W.), semibarbatum (Haw.), urgineodes (Bkr.), Zeyheri (Bkr.) OK.

[] **Sabadilla** Brandt & Ratzeb. (1836 oder Anfang 1837) in Arzn. XIII t. 27 = *Schoenocaulon* Gray Ende 1837 oder später. In Flora 1836 Intelligenzblatt Nr. 1 (Juli) ist angegeben, dass die Fortsetzung von Hayne's Arzneigewächse Band XII und 1. Hälfte von XIII bereits erschienen sei und der Rest von XIII noch dasselbe Jahr zu erwarten sei. Band XII trägt auf dem Titel die Jahreszahl 1833, Band XIII 1837. Das Werk ist aber in kleinen Heften erschienen, sodass t. 27 jedenfalls schon 1836 publicirt ward. Dagegen ist *Schoenocaulon* in Ann. Lyc. New York IV 127 erschienen, welche auf dem Titel die Jahreszahl 1848 tragen; auf Seite 71 findet sich das Präsentationsdatum 3. April 1837; auf S. 141 gleich nach A.Gray's Arbeit: 9. Nov. 1845. Wenn überhaupt schon 1837 erschienen (gelesen wird die Arbeit Gray's schon 1737 sein), so fand es spät im Jahr statt. Also Sabadilla hat die Priorität. Es ist Sabadilla officinalis* Brandt & Ratzeb. (auch einmal unrichtig als officinarum Brandt) = *Veratrum officinale* Schl. = *Helonias off.* Don 1832 = *Asagraya off.* Ldl. (1839) = *Schoenocaulon off.* Asa Gray. Die anderen Arten sind: Sabadilla intermedium (Bkr.), Drummondii (A.Gray), Coulteri (Bkr.), dubia (*Helonias d.* Mchx. 1803 = *Schoenocaulon* A.Gray) OK.

? **Sarsaparilla** genus non satis notum ex typo: *Smilax acuminata* W. = Burm. ic. Plumier t. 58. Cfr. A.DC. in Suites au prod. I 213.

S. acuminata OK. (W.) ad interim. Trinidad oder Venezuela (Nummer verloren). Mein Exemplar ist ebenfalls ohne Blüthen und Früchte; trotzdem ist die Art durch die z. Th. aus Stengelflügelung entstehenden derben Stacheln und das Fehlen der Ranken sehr ausgezeichnet. Es soll dies die echte Sarsa-

parilla sein. Wie A.DC. l. c. behauptet, kann es wegen der fehlenden Blattscheidenranken kein Smilax sein; aber es sind die Blüthen und Früchte dieser Arzneipflanze noch unbekannt. Die Blattstielranken fehlen selbst an den jüngsten Blättern, wie Exemplare in Kew beweisen. An den oberen Zweigen treten die Stacheln am Stengel entfernter auf; am Hauptstamm bez. den unteren Theilen viel dichter, und lässt sich dann die allmähliche Theilung der Stengelflügelung in Stacheln deutlich verfolgen.

Saussurea Salisb. (1807) Linn. Trans. VIII p. 11 auf *Hemerocallis cordifolium* und *coerulea* hort. basirt = *Niobe cordifolium* Sal. + *Bryocles ventricosa* (= *Hem. coerulea*) Salisb. 1812 = *Hosta* Tratt. 1812 = *Funkea(ia)* Spr. 1817. BHgp. hatten *Funkia* bevorzugt, Durand index setzt *Hosta* dafür, aber Saussurea darf, obwohl nomen seminudum nicht vernachlässigt werden, sondern ist, wie schon mancher andere solcher Salisbury'scher Name selbst von BHgp. angenommen wurde, voranzustellen. Baker setzt zwar, Andere copirend, Saussurea cordifolia Salisb. zu Lilium cordifolium, aber gewiss mit Unrecht; denn es ist undenkbar, dass ein so geschickter Botaniker wie Salisbury, dessen Specialstudium auch Liliaceen war, eine Pflanze mit 6-blättriger Blüthenhülle mit einer anderen Pflanze, welche langröhriges Perigon hat, in eine Gattung verschmolzen haben sollte. Es waren sowohl *Hemerocallis cordata* Thbg. 1784 (ohne Blüthen, daher in ein falsches Genus gesetzt) = Lilium cordifolium Thbg. 1804, als auch *Hemerocallis cordata* Cav. = *Funkia subcordata* Spr. damals Gartenpflanzen; aber eine *Hemerocallis cordifolia* war wissenschaftlich nicht benannt. Das ist eben nur ein leicht erklärlicher lapsus calami (also cordifolia anstatt cordata) oder ein Gärtnername für *Hemerocallis cordata* Cav. Die Identification von Baker (oder vielmehr — nach Sieb. & Zucc. III 33 — von Smith, der zu einer Salisbury feindlichen Clique gehörte und in bekannter Niedertracht nur Salisbury einen solchen albernen Nonsens der Verwechselung einer hexapetalen echten Lilie mit einer langröhrigen gamopetalen Hamerocallidee untergelegt haben wird) könnte nur richtig sein, wenn Salisbury den von Thunberg in Trans. Linn. Soc. II corrigirten Namen Lilium cordifolium angewendet hätte; das ist aber nicht der Fall. — Als 1812 Salisbury die Gattungsgrenzen der Liliaceen noch enger zog, theilte er seine Saussurea in 2: *Niobe* und *Bryocles* und behielt für erstere den Namen cordifolia bei. Ich finde daher keinen Grund, von der Identification in BHgp.: Saussurea Salisb. = *Hosta* Tratt. abzuweichen, und damit erledigt sich auch die Frage, ob *Hosta* 1812 etwa die Priorität vor dem Salisbury'schen Namen von 1812 habe. Die Arten sind:

Hemerocallis japonica Thbg. 1804 non 1784 = *Hem. plantaginea* Lam. 1789 = *Hem. alba* Andr. 1801 = *Hem. cordata* Cav. 1802 = Saussurea Sal. 1807 = *Niobe cordifolia* Salisb. 1812 = *Hosta japonica* Tratt. 1812 = *Funkia subcordata* Spr. 1817 = Saussurea plantaginea OK.

Hemerocallis japonica Thbg. 1784 excl. syn. non 1804 = *Aletris japonica* Houtt. 1781 syst. XII 413 t. 84 fig. 2 (die Citate hierüber sind meist falsch!) = *Hemerocallis lancifolia* Thbg. 1804 (c. cit. *H. jap.* 1784!) = *Funkia lancifolia* Spr. 1817 = S. japonica OK.

Hemerocallis coerulea Andr. 1799 = *Saussurea* Sal. 1807 = *Bryocles ventricosa* Sal. 1812 = *Hosta coerulea* Tratt. 1812 = *Funkia ovata* Spr. 1817 = S. coerulea OK.

Hemerocallis Sieboldiana Lodd. = *Funkia Sieb.* Hk. = S. Sieboldiana OK.

(Hierzu nach Franchet & Savatier Kaempf ic. t. 11; aber deren anderes fragliches Synonym *H. cordata* Thbg. 1784 hat Thunberg 1804 selbst zu Lilium cordifolium gestellt.)

Schoenocaulon = Sabadilla.

Scilla haemorrhodalis WB. Santa Cruz de Tenerifa.

Smilacina = Tovaria.

Smilax anamitica O.Ktze. Glabra; caulis flexuosus teres dense verrucosus sparse minute aculeatus internodiis 2—4 cm longis. Petiolus $1^1/_2$—2 cm longus alatus canaliculatus parte inferiore bicirrhosus. Folia coriacea reticulata suborbicularia vel late ovalia ($1 : 1^1/_4$—$1^1/_2$) apice retusa vel excisa — 7 cm longa haud nigricantia triplinervia nervis 2—4 marginalibus subflexuosis. Pedunculus 2—3 cm longus medio bifurcatus crassus partibus 1—$1^1/_2$ cm longis basi et bifurcatione bracteis $^1/_2$ cm longis ovatis apiculatis suffultus. Umbellae multiflorae pedicellis gracilibus $\pm$ 1 cm longis. Flores ignoti. Baccae immaturae globosae. Turong in Anam. Aehnelt etwas Sm. bauhiniodes hat aber bifurcaten steifen Pedunculus etc.

S. Blumei A.DC. Java.
S. cumanensis W. (*S. surinamensis* Miq.) Trinidad.
S. ferox Wall. Sikkim.
S. glabra Roxb. Hongkong.
S. glauca Wall. U. St.: Sickestown, Miss.
S. hypoglauca Bth. Hongkong.
S. javensis A.DC. ? Java.
S. leucophylla Bl. Java.
S. macrophylla Roxb. Bengalen.
S. myosotiflora A.DC. Java.
S. odoratissima Bl. Java.
S. pendulina Lowe. Tenerifa, Wald bei Taganana.
S. rigida Wall. Sikkim 2600 m.
S. tomentosa HBK. La Guayra ? Savanilla.

Stellaster Heister (1748) Systema p. 19 pro *Stellaris* Dillenii substitutum [non Fabric. 1763 „Heister“ quae Scilla amoena] = *Gagea* Salisb. 1806. Linné zog Ornithogalum Tourn., Dill. und Stellaris Dill. zusammen. Der erste, der sie wieder trennte, machte dies in jetzt nicht verwendbarer Weise: Siegesbeck nannte die doldigen Arten Ornithogalum, die ährigtraubigen *Ornithogaloides*. Heister nahm die Gattung *Stellaris* Dill. (Cat. pl. Giss. p. 38 mit 1 Art flore luteo umbellato = *Ornithogalum luteum* L. = *Gagea lutea*, die später in mehrere Arten getrennt wurde) non Stellaria auct. vet. (Ludwig 1737, cfr. S. 234, welche für *Callitriche* L. zu gelten hat) auf und veränderte den Namen „quia nomen adjectivum est“. Heister stellte die Gattung zu den Monocotyledones, I Bulbosae seu Liliaceae § fructibus siccis §§ hexapetalae §§§ nudae neben *Celsia* Heister (non L.) = Ornithagalum L. Später hat Fabricius in Enum. hort. helmst. die Sache anders aufgefasst. Das ändert aber an der ursprünglichen Darlegung Heister's nichts. Die Arten sind zu übertragen, wobei ich Homonyme für *Ornithogalum* in [ ] und für *Gagea* in ( ) setze:

Gagea stenopetala Rchb. [Fries 1818] = *G. pratensis* R.&S. [Pers. 1794] = **Stellaster pratensis OK.**

Gagea persica Boiss. 1846 = *Bulbillaria gageodes* Zucc. 1843 = **St. gageodes OK.**

und ohne Namensveränderung der Species: Stellaster amblyopetalus (Boiss.), arvensis [Pers.] (Schult.), bohemicus [Zausch.] (Schult.), bulbifer [L.f.] (Schult.), chloranthus [MB.] (Schult.), chrysanthus [Jan] (Schult.), damascenus (Boiss.), foliolosus (Schult.), graecum [L.] (BHgp.), Granatelli (Parl.), Liotardii

[Sternb.](Schult.), luteus [L. em.](Schult., Ker), minimus [L.](Schult.), nebrodensis (Nym.), ? polycephalus (Stev.), pusillus (Schult.), reticulatus [Pall.] (Schult.), rigidus [Sprunn.](Boiss.), rubroviridis (Led.), saxatilis (Schult., Koch), spathaceus (Salisb.), transbaicalensis (Turcz.), triflorus [Led.] (Schult.) OK.

Terminalis Rumpf (1744) IV 79 t. 34 und (1755) VII 40 t. 20 non Med. = *Dracaena* L. p. p. 1767, Med., non Juss. 1789 = *Cordyline* Juss. 1789, non Royen 1740, non Ad. 1763. Auf Terminalis Rumpf 1744 beruht wesentlich *Dracaena* L. 1767, nur dass Linné sich ausser auf den von Vandelli erhaltenen Notizen über den canarischen Drachenbaum, ausserdem fast nur auf Rumpf stützt, wobei er dessen Gattungsnamen Terminalis als Speciesnamen verwendete (*Terminalis alba* Rumpf = *Dracaena terminalis* L.) und gleichzeitig noch verschiedenes Falsches dazu setzte, sodass Dracaena L. eine so lasterhafte Gattung ist, wie sie sonst bei Linné nur sehr selten vorkommt. *Dracaena* L. im heutigen emendirten Sinne hat in Draco Heist. einen älteren Namen cfr. S. 709. Terminalis Rumpf gehört zum grössten Theil zu *Cordyline* Juss. und ist also der ältere Name dafür; nur eine Rumpf'sche Art gehört zu *Dracaena* Juss. 1789 = Draco Heist. 1748; eine 2. Art bleibt dubiös und zählt daher nicht mit; Rumpf unterscheidet für die Arten einsamige und mehrsamige, was später von Jussieu zur Aufstellung von 2 Genera benutzt wurde.

Baker (Journ. Linn. Soc. XIV p. 538) meint, *Taetsia* Med. sei ein älterer Name für Cordyline, aber *Taetsia* Med. ist ein genus dubium und beruht auf *Arbor ferrea* Osbeck it. 251 = *Dracaena ferrea* L. syst. XII. In syst. X hatte allerdings Linné dies mit *Terminalis alba* Rumpf = *Convallaria fruticosa* L. 1754 = *Dracaena terminalis* L. 1767 = Terminalis fruticosa OK. confundirt, aber die Osbeck'sche Pflanze = *Taetsia* ist eine Gamopetale mit besonderem Kelch und Corolle, exsertem Griffel mit ungetheilter spitzer (nicht dreitheiliger) Narbe etc.; *Taetsia* ist zwar noch unaufgeklärt, gehört aber sicher in eine ganz andere Familie, kann aber auch sonst als eisenholzliefernde Pflanze unmöglich mit dem lockeren Holz unserer allbekannten Gärtnerdracaene (also jetzt Terminalis fruticosa OK.) übereinstimmen.

Zu Terminalis Rumpf em. OK. gehören *Terminalis alba domestica* und *T. alba silvestris* Rumpf, sowie *T. rubra silvestris* Rumpf VII. Nun hat Rumpf noch *Terminalis angustifolia* = *Dracaena angustifolia* Roxb. = *Cordyline Rumphii* Hk., welche man nach der jetzigen Begründung dieser 2 Genera, ob mit 1- oder mehr-eiigen Ovarzellen wieder zu *Dracaena* = Draco stellt. Ausserdem ist bei Rumpf (vielleicht beim Druck irrig eingeschoben und später im VII. Band corrigirt) eine T. rubra V p. 80 non VII p. 40, dessen Beschreibung aber nicht mit der Abbildung übereinstimmt; die Abbildung ist normale Terminalis alba Rumpf t. 34 fig. 1 oder eine ihr nachstehende Art mit 6 Perigonblättern oberständigen d. h. in der Blüthe verborgenen Fruchtknoten, bez. Frucht ohne aufsitzendem Kelch abzeichnet. Im Text ist aber offenbar eine gar nicht in die Familien-Verwandtschaft gehörige, aber auch mit *Taetsia* nicht zu verwechselnde, miraculose Pflanze beschrieben: 4 theiligen Kelch und 4 Petala, 8 Stamina, 6 theilige Frucht mit mehrsamigen Fächern. Das ist ganz gewiss ein Versehen, welches im 7. Band durch nochmalige Beschreibung der *Terminalis rubra* ausgeglichen ist.

Medicus corrigirte zwar den Linné'schen Fehler bezüglich der Osbeck-schen Pflanze, stellte aber irrig die mehrsamige Terminalis-Art von Rumpf zu Dracaena (nunc Draco), welche Gattung doch auf dem Drachenbaum mit einsamigen Beeren beruht und behielt in weiterer Folge für die einsamige Gattung

unrichtig den Namen Terminalis bei. *Terminalis angustifolia* Medicus ist *Dracaena angustifolia* Roxb. = Draco angustifolia OK.

Terminalis fruticosa OK. (*Cordyline terminalis* Kth. = *Convallaria fruticosa* L. 1754 non *Dracaena ferrea* L. ex Osbeck = *Dracaena terminalis* L. 1768 p. p.). var. **atrosanguinea** Hassk. Folia utrinque atrosanguinea. Auf Java öfters als niedrige Einfriedung der Kaffeeplantagen, angeblich zum Schutz gegen Wildschweine angepflanzt.

Die anderen Arten sind nach Baker l. c. bez. Miquel fl. ind. bat. suppl. von *Cordyline* übertragen: Terminalis australis [Forst.] (Hk.), Banksii (Hk.), dracaenodes (Kth.), floribunda [*Cohnia f.* Kth.] (BHgp.), indivisa (Kth.), linearifolia (Miq.), mauritiana [Lam.] (BHgp.), neocaledonica [*Cohnia* Bkr.] (BHgp.), obtecta [Grah.] (Bkr.), oxyphylla (Miq.), Pumilio (Hk.), rigida (Miq.), rubra (Kth. „Huegel"), stricta [Sims] (Endl.) OK. Ausserdem zahlreiche Gärtnerarten, bez. Varietäten und eine Art mit zu verändernden Namen: *Cordyline Haageana* K. Koch 1867 = *C. Murchisonae* F.v.M. 1866 = Terminalis Murchisonae OK.

Es mögen noch die 2 obsoleten Genera *Cordyline* Royen, Ad. besprochen werden; *Cordyline* Royen (1740) fl. Leyd. prod. 22 c. syn. *Yucca* L. Boerh. sine diagn. hat 3 Arten: 1. Draco dragonalis OK. (Crantz), 2. Yucca aloifolia L., 3. Yucca gloriosa L. Der Name zu $^2/_3$ für Yucca geltend, kann für Draco nicht aufgenommen werden.

Cordyline Ad. „Royen" 1763 fam. II p. 54 nach der Diagnose monosperm und p. 543 c. syn. *Draco & Katukapel* Rheede (= *Sanseviera* Thbg. = Acyntha Med.) etc. Bei der Beschreibung „tube long" hat er offenbar *Sanseviera* im Auge gehabt, denn Draco Clus., auf die er in den Synonymen zuerst basirt, hat keinen langen Perigontubus. Da er aber ausdrücklich Cordyline Royen (1740) zuschreibt, also kein neues Genus aufgestellt hat, kommt *Cordyline* Ad. ausser Concurrenz.

Thysanotus = Chlamysporum.

Tofieldia = Asphodeliris.

Tovaria Neck. 1790, non R. & P. 1794 = *Smilacina* Desf. 1798. Baker hat im Journ. Linn. Soc. XIV schon die *Smilacina*-Arten zu Tovaria Neck. gestellt; aber BHgp. restauriren den Namen *Smilacina* auf die schwachen Einwände hin, welche Asa Gray im Am. Journ. Sc. ser. III 17 p. 337 erhob; sehr mit Unrecht, denn *Tovara* Ad. 1763 gilt nicht als Gattung, sondern wird von allen Autoren (auch von Asa Gray) zu Polygonum gezogen; die Beeren von *Smilacina* sind öfters einsamig, die abortirten Seitenzellen des Ovars in der Frucht resorbirt, so dass der Vorwurf „Berry one-celled" gegenstandslos ist. Aber auch bei mehrsamigen Früchten ist die Auffassung Neckers keine andere als bei Convallaria, die er ebenfalls als Bacca unilocularis oligosperma beschreibt. Das einzige Versehen, das Necker passirte, ist, dass er die Perianthsegmente zu 5 „Perigynanda simplex 5-sepala" statt 6 angiebt, was aber aus den von Necker citirten Arten (racemosa, stellata, trifolia) leicht zu corrigiren ist. Solche Corrigenda finden sich auch in Gray'schen Diagnosen nicht allzuselten, ohne dass man deshalb berechtigt ist, die Namen der Gattungen oder Arten zu ändern. Die nordamerikanischen Floristen neuester Zeit ziehen diese Gattung zu Unifolium; vergl. dieses.

T. racemosa Neck. (*Convallaria r.* L. = *Smilacina r.* Desf.) U. St.: am Hudsonfluss.

Tricyrtis = Campsoa.

Trillium erythrocarpum Mchx. U. St.: Alleghany.

Tulbaghia L. = Omentaria.

[] **Tulbaghia** Heist. (1753) Descr. Brunsvigiae p. 10, im deutschen Texte p. 15; non L. 1771 = *Hyacintho-Butomus Moehring* (1736, älter, aber als 7-silbig nicht anwendbar) = *Abumon* Ad. 1763 = *Mauhlia* Dahl 1787 = *Agapanthus* L'Hér. 1788. Es ist Tulbaghia Heister mit ausführlicher Angabe der Unterschiede auf *Hyacinthus africanus tuberosus flore coeruleo umbellato* Breyne Comm. = *Polyanthes fl. umb.* L. 1738 = *Crinum africanum* L. 1753 basirt, = *Tulbaghia Heisteri* Fabr. 1763 = *Mauhlia africana* Dahl = *Agapanthus umbellatus* L'Hér. = *Ag. africanus* Hfg. = Tulbaghia africana OK. Die anderen 2 Arten sind Tulbaghia praecox (W.), minor (Lodd.) OK.

[] **Unifolium** Moehr. (1736) hort. priv. 101 „Dod. & Tab.; fl. jen. 73"; Ludw. (1737) def. 39 „Rupp." c. syn. Monophyllon Raj., (Haller 1742, 1745 „Dodon. et Tabern. Graecis Monophyllon", Kramer 1744, Seguier 1745, Heister 1748, Boehmer 1750, Zinn 1757, Adanson 1763, Allioni 1785, Medic. 1789) = *Monophyllon* Sieg. (1736) fl. petr. 76 = *Valentinia* Fabric. „Heister" 1763 = *Majanthemum* Wigg. 1780 (non Sieg. 1736 quod *Convallaria majalis* L.) = *Bifolium* GMS. 1799. Der Name Unifolium ward für diese monotype Gattung vor Linné allgemein angewendet und noch zu seinen Lebzeiten vielfach dafür gebraucht. Er hat dieselbe Berechtigung wie *Trifolium* und *Millefolium*. Die einzige Art der Gattung ist: Unifolium bifolium OK. (*Convallaria bifolia* L.). Der binäre Name klingt widersinnig, ist aber sogar sehr characteristisch; denn das Wort Unifolium bezieht sich auf das stets einzelne langgestielte Grundblatt der Ausläufer, welches nicht überwintert und im nächsten Jahr noch als persistenter langer Blattstielrest am Grunde des nun erscheinenden Blüthenstengels erkennbar ist. Dieser Blüthenstengel trägt aber 2 (manchmal 3) kurzgestielte, bez. sitzende Hochblätter, auf welche der Beiname bifolium sich bezieht. Folia singularia ex terra oriuntur, in caule enim bina vel terna, schrieb Ludwig zu der Diagnose. Die Gattung ist von Tovaria Neck. = *Smilacina* Desf. durch dimere, nicht trimere Blüthen verschieden; der Unterschied, der in Engler & Prantl Pfl. fam. II 79 angegeben wird: Blüthenstengel nur mit 2 Stengelblättern wäre ungenügend. E. L. Greene in Pittonia benennt unter Unifolium auch Tovaria-Arten.

179. Pontederaeaceae.

Ich schreibe anstatt *Pontederia* Pontederaea, weil der Mann, nach welchem die Pflanze benannt ward, sich Pontedera nannte.

Heteranthera = Schollera.

[] **Hookerina** OK. = *Hydrothrix* Hk.f. (1887) annals of bot. non Hydrotriche* Zucc. 1832. Da letztere 2 Namen nur Homonyme von verschieden orthographischer Schreibweise sind, kann nur der ältere Name gelten und benenne ich daher die andere Gattung zu Ehren ihres Begründers und die Art *Hydrothrix Gardneri* Hk.f. demnach Hookerina Gardneri OK.

Hydrothrix = Hookerina.

Monocharia hastata Solms (L.) Birma.

M. vaginalis Presl (L.) var. plantaginea OK. (Roxb.). Folia angusta (1 : 4—6) vix cordata. Anam: Turong. Die Anzahl der Blüthen ist kein specifi-

scher Unterschied, wie Bth. fl. Hongk. meint; schmalblättrige haben 1—5, meine var. media 1—3 Blüthen; ich kann darauf keinen Werth legen.

var. media O.Ktze. Folia latiora 1 : 2—3. Beutenzorg; Penang.

[] **Pontederaea** (ia) Gron. fl. virg. (1739 & 1762) non L. Man darf nicht Linné als Autor zu dieser Gattung citiren, weil er die ursprünglich Gronovius'sche Gattung nur verdorben hat; schon 1735 giebt er nur ein falsches Citat und 1737 und später vermischt er damit triloculare vielsamige, bez. mehrsamige Gattungen: Monochoria und Phyllodes = *Pontederia*.

[] **Schollera** Schreb. (1791) gen. pl. II 785 = *Heteranthera* R.&P. (1794). Bei der Vereinigung dieser 2 Gattungen gebührt Schollera der Altersvorzug. Es giebt zwar eine ältere homonyme Gattung: *Schollera* Roth 1788; diese ist aber = Oxycoccus Ludwig 1737, Hall. 1745 „Tourn." Die Arten sind nach der Monographie des Grafen H. zu Solms-Laubach in DC. Suites IV 516—522 übertragen: *Heteranthera graminea* Vahl 1806 = *Leptanthus gramineus* Mchx. 1803 = *Schollera graminifolia* W. 1801 = *Commelina dubia* Jacq. 1768 = Schollera dubia OK.; ferner mit unveränderten Speciesnamen, deren Autorcitate für *Heteranthera* ich in Parenthese setze: Schollera callifolia (Rchb.), Kotschyana (Fenzl), limosa (Vahl = *Pontederaea l.* Sw.), Potamageton (Solms), reniformis (R.&P.), Seubertiana (Solms), spicata (Presl), zosterifolia (Mart.) OK.

181. Xyridaceae.

Xyris indica L. Java: Beutenzorg.

X. macrocephala Vahl (1805 = *X. laxifolia* Mart. 1841 = *X. communis* und *Sellowiana* Kth. 1843). Trinidad: Pechsee, Aripo. Kunth stellte macrocephala sehr richtig zwischen *communis* und *Sellowiana*, die Martius und Grisebach später vereinigten; Kunth hatte diese Martius'sche Art nicht citirt.

X. melanocephala Miq. Java: Dieng. Varietät von X. schoenodes Mart.?

X. pauciflora W. Anam: Turong.

X. triquetra O.Ktze. e § Nematopus. Caespitosa glaberrima. Folia longissima 30—60 cm longa 1—2 mm lata robusta erecta triquetra latere interiore canaliculata infra dorso obtusa basi semivaginantia atrofusca haud disticha haud bulbosa vaginis margine pallidis fibrosis — 10 cm longis. Pedunculus foliis longior triqueter. Inflorescentia depresso globoso squarrosa bracteis ellipticis externis maximis — 1 cm longis $^1/_2$ cm latis coriaceis brunneis unicoloribus haud alatis haud carinatis integris apice obtusis vel irregulariter denticulatis vel unica extrema subulato appendiculata. Flores .... Capsula straminea chartacea trivalvis; placenta centralis basalis. Trinidad: Aripo-Savanne; von dieser Savanne sind auch die anderen 3 Arten, die Grisebach aufführt, bekannt, von denen aber keine auch nur entfernt ähnlich ist.

183. Commelinaceae.

Aneilema bracteatum OK. (*A. nudiflorum* var. *bracteatum* C.B.Clarke 1881 = *A. Kuntzei* C.B.Clarke msc.) Ich war mir über diese Art nicht klar und übergab sie daher Mr. Clarke, der mir in dankbarer Weise die nachfolgende Aufklärung und Beschreibung gab; den Namen aber glaubte ich nach den internationalen Nomenclaturregeln ändern zu müssen; wonach bei Erhebung einer Varietät zur Art der Name nicht gewechselt werden darf, selbst wenn die Pflanze vorher nur ungenügend bekannt war.

Clarke's Beschreibung meiner Pflanze lautet: *Aneilema Kuntzei.* Floribus in spicis terminalibus approximatis a bracteis conspicuis ovato-rotundis involucratis; capsula aequaliter 3-valvi, 6-sperma. *A. nudiflorum* var. *bracteata* C.B.Clarke in DC. Monogr. v. 3 p. 211. — Culmi usque ad 3 dm et ultra elongati, cum foliis fere ut A. nudiflori. Pedunculi quasi terminales, 2—7 cm longi. Spica florens subglobosa, 8 mm in diam., a bracteis 5—8 mm in diam. viridibus tenuibus involuta; spica fructescens usque ad 25 mm longa 10 mm lata, a bracteis inspersa, cylindrica densa. Flores in axillis bractearum subsessiles; stamina 2 perfecta filamentis nudis; staminodia 3, fere ut A. nudiflori. Capsulae valvulae rigidae, recurvatae persistentes; semina omnino Aneilematis. — Species eximia; e bracteis primo adspectu Cyanotidem referens; revera A. nudifloro quoad flores fructusque admodum affinis, sed ab inflorescentia bracteisque Aneilematis sectionem paullo recedentem constituens. — Schomburgkii exempla incompleta fuerant. Siam; Schomburgk n. 329. Anam, Turong, O.Kuntze n. 3815."

A. dimorphum Dalz. Anam: Turong.
A. nudiflorum R.Br. Birma: Maulmein.
var. **terminalis** Clarke. Java.
A. scaberrimum Kth. (Bl. 827 = *A. protensum* Wall. 1832 Java. Sikkim.

Athyrocarpus persicariaefolius Hemsl. (DC.) Trinidad.

Callisia umbellulata Lam. Portorico.

Commelina bengalensis L. Penang.
C. communis L. Macao.
C. nudiflora L. U. St.: St. Louis. Portorico. Macao. Cochinchina. Java. Madeira.
C. obliqua Ham. Java. Birma. Bengalen.
C. salicifolia Roxb. Java. Birma. Bengalen.
C. suffruticosa Bl. Java.
C. virginica L. St. Thomas.

Cyanotis = Tonningia.

Dichosandra = Stickmannia.

Floscopa Clarkeana O.Ktze. n. sp. Caulis repens radicans parte erecta brevissima 2—4 cm longa dense foliatus internodiis 1 cm longis $^1/_2$—$^3/_4$ cm latis. Vaginae omnino hirsutae demum glabrescentes margine barbatae internodiis longiores. Folia elliptica acuminata — 15 cm longa 5 cm lata basi 1—$1^1/_4$ cm lata sessilia pilis punctiformibus subhyalinis praesertim subtus pilosa. Panicula majuscula — 8 cm longa subsessilis densiflora hirsuta. Capsula glabra Semina depresso obconica radiatim furcato costata albido punctiformi pilosa, apice basique truncata vel impressa haud furcato costata. Costarica: Cartago. Die Arten dieser Gattung sind nahe miteinander verwandt und ihre Trennung nach den Erdtheilen schwerlich richtig. Von den amerikanischen Arten haben F. peruviana, robusta und Clarkeana ausnahmsweise grosse und breite Blätter, die bei den 2 zuerst genannten Arten in eine ± lange sehr schmale Basis auslaufen; sie sind also subpetiolat. Von den übrigen Arten sind robusta und Clarkeana ausser durch die grossen Blätter und Blüthen durch sehr kurzen aufrechten Stengel mit kurzen, völlig von Blattscheiden bedeckten und 2—4 mal dickeren Stengelgliedern verschieden. F. peruviana mit bis auf einen herablaufenden Haarstreifen und bis auf den Rand kahlen oder fast kahlen Blattscheiden hat bis 10 cm lange und nur $^1/_4$ cm dicke Internodien, die zu $^7/_8$ bis $^3/_4$ frei sind. Von F. robusta ist F. Clarkeana ausser durch breitsitzende

Blätter noch durch die reiche Behaarung auffallend verschieden. Einen Unterschied in den Samen, wie ihn Clarke angiebt, kann ich zwischen F. peruviana und F. robusta nicht finden.

C. scandens Lour. α lanceolata O.Ktze. Folia acuminata, 1:4—6. Java.
β latifolia O.Ktze. Folia ovalia acuta 1:2—3 (3—6 cm longa). Anam.

Forrestia marginata Hassk. Java.

Pollia Aclisia Hassk. Java: Tjibodas.

[] **Stickmannia** Neck. 1790 = *Dichorisandra* Mikan 1820. Clarke l. c. erwähnt Stickmannia Neck. nur p. 138 unter Commelina und zwar mit der Notiz: e speciebus quibusdam Aubletii 6 staminibus fertilibus praeditis constans ad Tradescantieas referenda est. Aublet hatte nur 3 Commelina-Arten aufgeführt, 2 Linnéische: C. communis und C. Zanonia, die Linné als triandrisch beschrieben hatte und eine neue ausführlich beschriebene und abgebildete Art: *C. hexandra* Aubl. Auf diese Art, welche Clarke selbst zu *Dichorisandra Aubletiana* R. & S. citirt, hat Stickmannia nur Bezug. Es geht dies nicht bloss aus der Necker'schen ausführlichen Diagnose hervor, wobei die 6 Stamina beschrieben werden, sondern auch aus seiner Notiz: Quaed. *Commel.* Aubl. BHgp. identificiren sehr richtig Stickmannia mit *Dichorisandra;* aber ersterer Name hat die Priorität. Der Typus der Gattung ist also: *Dichorisandra Aubletiana* R. & S. 1830 = *Commelina hex.* Aubl. 1775 = Stickmannia hexandra OK. Die anderen Arten sind nach Clarke l. c. von *Dichorisandra* übertragen: Stickmannia alba (Seub. & Warm.), albomarginata (Linden), bigoniaefolia (Kth.), foliosa (Kth.), Gaudichaudiana (Kth.), gracilis (Nees & Mart.), hirtella (Mart.), inaequalis (Presl), incurva (Mart.), interrupta (Mart.), leucophthalmos (Hk.), mexicana (Presl), micans (Clarke), mosaica (Linden), ovalifolia (Presl), oxypetala (Hk.), penduliflora (Kth.), perforans (Clarke), picta (Hk.), puberula (Nees & Mart.), pubescens (Mart.), radicalis (Nees & Mart.), rhizophora (Mart.), Saundersii (Hk.), tenuior (Mart.), thyrsiflora (Mikan), villosula (Mart.) OK.

Tonningia Neck. 1790 = *Zygomenes* Salisb. 1812 = *Cyanotis* Don 1825. BHgp. citiren Tonningia Neck. elem. III 165, geben aber dem Namen nicht die Priorität vor dem von Don gegebenen, also *Cyanotis.* Necker hatte die Gattung von Linné's Tradescantia durch monopetale Perianthien abgetrennt und bezieht sich das nur auf *Tr. axillaris* L. = *Cyanotis axillaris* K. & S., der einzigen Art, bei welcher Linné schrieb: calyx tripartitus; corolla monopetala infundibuliformis. Die anderen Linnéischen Arten werden, soweit überhaupt, mit Sepala 3, petala 3 beschrieben. Necker schrieb in seiner eigenartigen Terminologie: Perigynanda duplex utraque monosepala, exterior tripartita interior infundibuliformis. Es kann nicht der geringste Zweifel sein, dass sich Necker's Gattung nur auf *Tradescantia axillaris* bezieht und deshalb hat seine Tonningia vor *Cyanotis* zu gelten. Im Uebrigen hätte auch der Name *Zygomenes* Salisb. 1812, der auf dieselbe Linnéische Art basirt ist (*Zygomenes axillaris* Salisb.) die Priorität vor *Cyanotis* 1825, wenn es auch ein nomen seminudum ist.

Tonningia axillaris OK. (L.) Bengalen, Reisfelder.

T. capitata OK. (Bl.) Java.

T. vaga OK. (Bl.) Java.

Clarke in seiner Monographie der Commelinaceen in DC. Suites III erwähnt merkwürdigerweise den Namen Tonningia überhaupt nicht und führt folgende Arten auf, die ich also zu *Tonningia* setze, wobei ich in Parenthese den Autor für *Cyanotis*-Species, bez. noch das älteste Synonym setze. Vorher ist bei einer

Art ein Speciesname zu ändern: *Cyanotis uniflora* Hassk. 1870 = *Commelina moluccana* Roxb. 1820 = Tonningia moluccana OK.

Mit gleichen Artennamen: Tonningia angusta (Clarke), arachnodea (Clarke), axillaris (R.&S.; *Tradescantia ax.* L.), barbata (Don), capitata (Clarke; *Trad. c.* Bl.), cristata (R.&S.; *Commelina c.* L.), cucullata (Kth.; *Trad. c.* Roth), djurensis (Clarke), fasciculata (R.&S.; *Trad. f.* Heyne), foecunda (Hassk.), geniculata (Clarke = *Trad. g.* Lour.), glaberrima (Hassk.), hirsuta (F.v.M.), incerta (Hassk.), Karliana (Hassk.), kewensis (Clarke; *Belosynapsis k.* Hassk.), lanata (Bth.), longifolia (Bth.), Mannii (Clarke), nodiflora (Kth.; *Comm. n.* L.), papilionacea (R.&S.; *Trad. p.* L.), parasitica (Hassk.; *Zygomenes p.* Hassk.), pauciflora (A.Rich.), pilosa (R.&S.), polyrhiza (Hochst.; *Zyg.* Hassk.), tuberosa (R.&S.; *Trad.* Roxb.), vaga (R.&S.; *Trad.* Lour. em. Bl.), vaginata (Wight), villosa (R.&S.; *Trad.* Spr.), vivipara (Dalz.), Wightii (Clarke), zeylanica (Hassk.) OK.

Streptolirion cordifolium OK. (*Tradescantia c.* Griff. = *Str. volubile* Edgw.) Sikkim 2700 m.

Tradescantia cumanensis HBK. Costarica.
T. elongata G.F.W.Mey. Costarica.
T. geniculata Jacq. Portorico.

185. Flagellariaceae.

Flagellaria indica L. Singapur. Java.

Hanguana Bl. (1827) enum. pl. jav. 15 = *Susum* Schultes „Bl." 1830. Pfeiffer citirt das Datum 1830 für Hanguana; es ist das aber nur die Jahreszahl für die zweite, unveränderte Auflage von Bl. enum. pl. jav. 1827.

H. Kassiutu Bl. (1827 = *Susum anthelminthicum* R.&S. „Bl." 1830 = *Veratronia malayana* Miq. fl. III = *Veratrum ?* Jacq. in Hk. Misc. II) Singapur; Siam: Nkor. Miquel führt diese Art in fl. ind. bat. unter 3 Gattungen auf; var. malayana OK. (Miq.) ist etwas pubescent.

Susum = Hanguana.

186. Juncaceae.

Juncodes Moehring (1736) hort. priv. 55; Sabbati (1745) synopsis 23; Ad. 1763 = *Cyperella* Kramer (1744) tentamen bot. p. 41 „Rupp."; Haller (1745) fl. jen. 143 = *Juncastrum* Heist. (1748) syst. 12 = *Ischaemon* Schmiedel (1759) in Gesneri hist. pl. 13 non L.* = *Luzula* DC. 1805. Von Moehring wird l. c. nur eine Art aufgeführt: *Juncoides capitulis psyllii Scheuchz.* c. syn. *Cyperella capitulis psyllii* fl. jen. 115. Das ist *Juncus campestris* L. = *Luzula campestris* DC. = Juncodes campestre OK. Moehring giebt keine Diagnose, was aber auch gar nicht unbedingt nöthig ist, da diese schon früher gegeben war und bei richtigem Citat für eine wohlbekannte Pflanze nicht wiederholt zu werden braucht.

Kramer gab l. c. ausführliche Diagnose in Schlüsselform; sein Werk, welches die Systeme von Rivinus und Tournefort combinirte und mit kritischer Schärfe Diagnosen in Tabellenform brachte, ist mangels eines Registers schwer übersichtlich und wohl auch deshalb meist vernachlässigt worden. Er bringt *Cyperella* p. 41 in der Abtheilung: Herbae flore perfecto simplice regulari hexapetalo stellato § non bracteato sed caliciformi, aliquot stamina continente § in ipso apice summa caulis et ramorum conferto vel paniculato vel in glomeres

capit., seminibus tectis § capsula § simplici trisperma. Auch p. 68 unter Herbae flori perfecto simplici irregulari mit der Ergänzung foliis gramineis; *Juncus* dagegen beschreibt er capsula tripartita caule culmoso foliis junceis etc.

Haller führt l. c. 6 Arten auf, von denen er in der Fussnote eine ausschliesst und auch seinen Standpunkt von 1742 wahrt, wo er in enum. stirp. helv. diese Gruppe als ein Subgenus von Juncus foliis gramineis planis fructo tricocco mit den Synonymen *Cyperella* und *Juncoides* aufführte.

Einer von den Namen *Cyperella* oder *Juncoides* hätte in seiner Monographie von Buchenau genommen werden müssen. Wohin würde das führen, wenn wir alle adjectivischen Gattungsnamen oder solche, die auf odes gebildet oder sonst sprachlich zu bemängeln sind, verwerfen und consequenter Weise auch zahlreiche giltige solche Gattungsnamen ausmerzen wollten. Das wäre gegen die international botanischen Nomenclaturregeln, über die sich Buchenau leicht hinwegsetzt. Auch hätte Buchenau nach älteren Quellen suchen sollen, um so mehr als er — worin ich ihm nicht folge — bis auf Tournefort zurückgeht. Als ich über den Vorarbeiten zu meiner Revision der Gattungsnamen war, bemühte ich mich wohlmeinend und aus Dankbarkeit für die mir bestimmten Juncaceen, Professor Buchenau zur Prüfung und Annahme der älteren Namen zu bewegen und sandte ihm, weil ich wusste, dass seine Monographie bald gedruckt werden sollte, noch ungesichtete Notizen, soweit sie damals gediehen waren; leider hatte ich damals die ältesten Quellen von Moehring, Kramer, Heister noch nicht gefunden, welche Werke in Kew fehlen und ich erst nachträglich erhalten konnte. *Luciola* „Sm." und das von mir längst auch als nomen usuale verworfene Wort *Leucophoba* Ehrh. hat er geklärt und mit Recht verworfen. Die anderen Verwerfungen sind aber nicht gerechtfertigt und bin ich nun genöthigt, die Namen von *Luzula* auf Juncodes selbst zu übertragen, wobei ich Buchenau's Monographie in Engler's Jahrbüchern 1890 folge. Buchenau citirt zu *Juncus* als Autor Tourn., geht also über das nach den internationalen Regeln Zulässige hinaus. Tournefort hat *Juncus* auch nicht zuerst aufgestellt, und führt unter den Arten gar Mancherlei auf; er bildet aber unter *Juncus* auf t. 127 fig. 3 das ab, was DC. später *Luzula* nannte; dabei die Frucht mit grossen wenigen Samen (2, der 3. anscheinend noch in der Kapsel) von *Luzula* entsprechender Gestalt und mit dazu übereinstimmender Kapsel; er hat also unter *Juncus* zunächst nur die später *Luzula* genannte Gattung im Sinne gehabt und publicirt. Man darf nicht etwa einwenden, dass er nur 2 Samen und diese vergrössert abgebildet habe, denn Tournefort gab auf derselben Tafel 127 fig. 1 bei *Ros solis* eine gleich grosse Kapsel mit sehr zahlreichen Samen, wobei er diese Samen in ihrer Menge und Kleinheit daneben abbildet. Die Tournefort'schen schablonisirten Diagnosen sind ja allein gar nicht verwendbar, sodass die Abbildungen stets ausschlaggebend sind; es müssten also die von den internationalen Nomenclaturregeln abweichenden Autoren, wie z. B. Buchenau, anstatt *Luzula* Juncus gebrauchen und für *Juncus* auct. einen anderen Namen wählen! Buchenau's Monographie l. c. folgend sind zunächst einige Correcturen vorzunehmen:

1. *Luzula variabilis* Buchenau 1885 species collectiva = *L. effusa* Buchenau 1850, (1890 l. c. p. 463 als vermuthliche Schattenform der parviflora hingestellt) + *L. glabrata* Desv. 1808 = *Juncus pilosus* var. C. Franz von Paula Schrank 1789 cum syn. *Juncus glabrescens* — nomen novum — Buchenau schreibt ungenau l. c. p. 107 *J. glabrescens* Fr. P. von Schrank) + *L. parviflora* Desv. 1808 (*Juncus p.* Ehrh. 1791) + *L. spadicea* DC. 1805 (*Juncus spadiceus* All. 1785) + *L. gigantea* Desv. 1808 = *L. decli-*

culata Liebm. etc. 1850 = *L. parviflora r. denticulata* Buchenau 1866 = *Juncus pilosus* L. *γ* L. (ohne Varietäten-Namen) = Juncodes spadiceum OK.

Es ist gegen die internationalen Regeln: 1. einen Namen (spadicea) zu verwerfen, weil er nicht für die ganze Gruppe passt; 2. für erweiterte Species einen neuen Namen (*variabilis*) zu geben; 3. einen Speciesnamen für die Species im weiteren Sinne und daneben noch Speciesnamen für die Petites espèces zu gebrauchen. Die letzteren sind var. effusum OK.(Buchenau), var. glabrescens OK. (Schrank), var. parviflorum E.Mey.(Ehrh.), var. laxiflorum Desv. 1808 und var. giganteum OK.(Desv.) zu nennen.

2. *Luzula flavescens* Gaudin 1811 = *Juncus fl.* Host 1805 = *Juncus luzulinus* Vill. 1787 = Juncodes luzulinum OK.

3. Species Nr. 41—51 sind nur Formen der vielgestaltigen *Luzula campestris* DC. = *Juncus campestris* L. = Juncodes campestre OK. und als var. Colensoi OK.(Hk.; Form mit am meisten verkümmerten Stengel), var. pumilum OK.(Hk.), var. Cheesemanii OK.(Buchenau), var. pictum Hk.(Lesson & Richard), var. longiflorum OK.(Bth.; mit folgender die grösstblüthige Form); var. hawaiense OK. (Buchenau; von Wawra 1875 und von Hillebrandt 1888 einfach zu *L. campestris* gezogen), var. africanum OK. (Buchenau), var. crinitum OK.(Hk.), var. comosum OK.(E.Mey.; Buchenau l. c. 153 „pro parte vix a. L. campestri distinguenda“; wie die vorhergehenden Formen kaum geographische Varietäten), var. australasicum OK. (Steud.)

4. *Luzula arctica* Blytt 1861 = *Juncus arcuatus* Wahlenb. 1812 var. *β* (unbenannt) = *L. campestris* var. *nivalis* Laest. 1822 = *L. nivalis* Laest. 1823 = *L. hyberborea* R.Br. 1823 (nach Buchenau 1821; der Appendix zur ersten Reise trägt 1824 auf dem Titel, ist aber 1823 erschienen) = *L. hyberborea β minor* Hk. foliis latioribus bracteis partialibus vix fimbriatis in Parry Appendix to 2. voyage 405; 1825 (Buchenau citirt nur eine spätere Quelle von 1840) = var. *β* Laharpe 1825 (ist erst 1826/7 publicirt.) [Es ist gegen die internationalen Regeln bei der Erhöhung einer Gruppe — die hier noch dazu sehr streitig ist — einen neuen Namen (*arctica*) zu geben, bez. zu bevorzugen und Varietätennamen (*nivalis*) durch andere Artennamen zu ersetzen] + *Luz. arcuata* Wahlenb. em. Buchenau + *Luz. confusa* Lindenb. 1854 = *Juncus arcuata* Wahlenb. var. *γ* (ohne Namen) E.Mey. = *L. hyberborea* R.Br. var. *α* (ohne Namen) Laharpe 1826/7 (alle 3 = *Luz. hyperborea* R.Br. 1824 em. Buchenau als Species collectiva und zwar neben den Speciesnamen der Petites espèces aufgeführt) = Juncodes arcuatum OK.(Wahl. 1812) mit var. nivale OK.(Laest.), var. hyperboreum N. I. Fjellmann (R.Br. 1824), confusum OK.(Lindenb.) Es thut mir leid, dem verehrten, sonst so correcten Professor Franz Buchenau soviel Abweichungen von den internationalen Regeln nachweisen zu müssen; aber wenn Jeder seine eigenen Privatregeln befolgt, wird jede einheitliche Nomenclatur unmöglich.

Es sind noch zu übertragen, wobei ich Autorcitate für *Juncus* in [] und für *Luzula* in () setze: Juncodes Alopecurus (Desv.), antarcticum (Hk.f.), boliviense (Buchenau), caespitosum (E.Mey., I.Gay), canariense (Poir.), caricinum (E.Mey.), ? Carolinae (Wats.), chilense (Nees & Meyen), elegans (Guthn.), excelsum (Buchenau), Forsteri [Sm.] (DC.), Hieronymi (Buchenau & Griseb.), japonicum (Buchenau), Johnstonii (Buchenau), lacteum [Lk.] (E.Mey.), Leiboldii (Buchenau), luteum [All.] (DC.), ? macusaniense (Buchenau „Steud.“), nemorosum [Pollich var. *α*] (E.Mey.), [Garcke berücksichtigt vorlinnéische Namen und verwirrt dadurch die Nomenclatur dieser Art], niveum [L.] (DC.), nodulosum [Bory] (E.Mey.), nutans [Vill.] (Duval-Jouve),

pedemontanum (Boiss. & Reut.), peruvianum (Desv.), pilosum [L.](W.) plumosum [Wall.](E.Mey.), purpureum [L.v.Buch](Mass.), racemosum (Desv.), rufescens (Fisch.), Seubertii (Lowe), silvaticum [Huds.](Gaudin), spicatum [L.](DC.) OK. Ich sammelte von exotischen Arten nur:

Juncodes purpureum OK. (L.v.Buch) Insel Palma bei Santa Cruz.
J. silvaticum OK. (Huds.) Java: Dienggebirge.

Juncus bufonius L. U. St.: Cheyenne.
J. canadensis Gay var. **coarctatus** Engelm. U. St.: Niagara.
var. Kuntzei Buchenau in Engl. Jahrb. 1890, 272. U.St.: Corinne, Utah.
J. effusus L. U. St.: Erie.
J. lamprocarpus Ehrh. U. St.: Alleghany.
J. Leschenaultii Gay. Java: Dienggebirge.
J. nodosus L. U. St.: Niagara.
J. ochraceus Buchenau. Sikkim 2100 m (f. phyllidomana).
J. sinensis Gay. Hongkong.
J. tenuis W. Costarica 2400 m; U. St.: Alleghany.

Luzula = Juncodes.

187. Palmae.

Die Palmen sind wegen ihrer Grösse meist für den sammelnden Botaniker nur schwierig zu erlangen oder unbequem einzulegen und deshalb in Herbarien nur mangelhaft vertreten. Ich habe kaum den zehnten Theil der gesehenen Arten gesammelt.

Die Ermittelung der Priorität zwischen den von Blume und Martius gegebenen concurrirenden Namen ist nicht leicht, mir sogar oft unmöglich gewesen, soweit dies nicht aus den beiderseitigen Citaten dieser 2 um die Palmenkunde hochverdienten Autoren sich ergab. Blume scheint Anfangs der Meinung gewesen zu sein, dass Martius nur die amerikanischen Palmen bearbeiten und ihm die asiatischen allein überlassen würde, da Martius im 2. Band seiner hist. palm. nur die amerikanischen Palmen behandelte. Aber Martius nahm im 3. Band die Bearbeitung aller Palmen vor und so concurrirten die beiden Autoren gleichzeitig über die Palmen der alten Welt. Diese Concurrenz äusserte sich augenfällig im Verwerfen der anderseitigen Namen für Genera und Arten. Es sind deren Publicationen gleichzeitig, bez. abwechselnd erschienen. Blume in Rumphia II und III 1836—1847 (nicht 1837, wie Pritzel unrichtig angiebt) und Martius 1833—1850 mit unklaren Data. Dessen dritter, die asiatischen Arten mitenthaltender Band der historia palmarum trägt auf dem Titelblatt das Datum 1836—50, ohne Angabe, dass es eine zweite Auflage ist; auch in Pritzel thes. lit., wo 1833—50 angegeben wird und in dem mir zugänglichen Verzeichnisse der Martius'schen Werke steht nichts von einer ersten Auflage, während es in der That eine 1. Auflage giebt, die mir zwar nicht zu Gesicht gekommen ist, die aber sehr häufig in der zweiten Auflage citirt wird. Es ist also das Erscheinen der Werke und ihrer Hefte sowohl bei Blume als bei Martius unklar und man ist zur Ermittelung der Priorität oft nur auf gegenseitige Citate angewiesen. Ausserdem sind die gedruckten Abbildungen Blume's betr. Palmen mit Namen versehen, vorher schriftlich von Blume an Martius gesandt und solche Namen von Martius nicht immer bevorzugt worden.

Die erste Auflage von Martius hist. palm. III dürfte von 1833—39 erschienen sein und die zweite hat zum Theil infolge der inzwischen erschienenen Blume'schen Lieferungen der Rumphia manche Zusätze und Aenderungen, sowie

Namensverwerfungen erfahren; so z. B. ist *Areca coronata* Bl. in litt. ad Mart. = *Seaforthia montana* Martius in die erste Auflage p. 179 Nr. 12 aufgenommen, wie Blume in Rumphia II p. 84 unter *Pinanga coronata* citirt, und zwar citirt er das Werk „Mart. gen. et sp. palm. p. 179, 12“, während Martius später unter *Seaforthia coronata* p. 185 Nr. 10 sowohl Rumphia II p. 83 als seine 1. Ausgabe „in hujus plagulae edit. priore p. 179 Nr. 12“ citirt.

Auf der drittletzten Seite des Textes der hist. palm. III also p. 342 schreibt anderseits Martius: Nr. 540 *Calamus? australis* Mart. ed. pr. 213 Nr. 38. Die Ausgaben müssen also den Seitenzahlen nach zu urtheilen, ziemlich ungleich sein. *Calamus australis* Mart. wird von Ferd. v. Müller in dessen Census mit der Jahreszahl 1839 versehen, während für die 2. Auflage der Schluss des Textes erst 1850 erschien. Ich erörtere dies eingehend, weil ich weder in dem sonst sorgfältigen thes. lit. von Pritzel, der doch viele der grössten Bibliotheken durchsucht hat, noch in Jackson's Guide, noch sonst die erste Ausgabe von Martius' Werk erwähnt finde, und auch die 2. Ausgabe ausser den Citaten keine nähere Auskunft über die erste giebt. Mr. Daydon Jackson, dem ich die Sache zur Prüfung gab, meint, es wird die von Martius so genannte 1. Ausgabe nur ein nicht completer Revisionsdruckabzug gewesen sein, der an einige Autoren zur Revision gesandt worden ist; doch enthält er andere Namen und Paginirung und muss also als besonderes Werk behandelt werden.

[] **Allagoptera** Nees 1821 in Flora p. 296 mit Diagnose = *Diplothemium* Mart. 1824. In der Reise des Prinzen von Neuwied war die Art, auf welcher Nees die Gattung später gründete, Cocos de Giriri genannt. In Palm. hist. erwähnt Martius diesen Namen zu *Diplothemium campestre* und später citirt er (cfr. BHgp.) auch Allagoptera zu *Diplothemium*; ersterer Name hat aber die Priorität. Die Arten sind von *Diplothemium* übertragen: Allagoptera arenaria (*Cocos ar.* Gomez 1812; cfr. Mart. III 110; = *Dipl. litorale* Mart. p. p. = *Dipl. maritimum* Mart. em. Drude), campestris (Mart. incl. *litorale* p. p.), caudescens (Mart.), leucocalyx (Mart.), Torallyi (Mart.) OK.

***Ancistrophyllum = Laccosperma.**

Areca Catechu L. Java, wild.

Arenga = Saguerus.

Atitara Barrère (1741) „Marcgraf“ Essai h. n. France équin. pg. 20 excl. syn. Sloane; Jussieu 1804 Encycl. III 277 = *Desmoncus* Martius 1824. Ueber die Identität der Marcgraf'schen Atitara p. 64 c. ic. mit *Desmoncus* ist bei den Autoren kein Zweifel; die Gattung ist leicht an jedem Wedel durch die zu Ranken modificirten stachelartigen Endfiedern zu erkennen. Die Marcgraf'sche Abbildung, obwohl roh und nur eine sterile junge Pflanze darstellend, wird sogar mit *Desmoncus polyacanthus* Mart. = Atitara polyacantha OK. identificirt. Barrère hatte nun bereits 1741 den Namen Atitara als Gattungsnamen aufgenommen; er zog noch ein Sloane'sches Synonym dazu, das sich auf die nächstverwandte, später aufgestellte Bactris Jacq. bezog, das auszuscheiden ist.

Atitara costaricensis O.Ktze. n. sp. Glaberrima. Rhachis foliorum inermis i. e. aculeis parvis aduncis vel setis deficientibus sed aculeis acicularibus nigris rectis 3—4 cm longis divaricatis solitariis paucis loco foliolorum (foliolis nonnullis transformatis acicularibus) munita. Foliola (pinnae) sessilia superiora opposita, cetera irregulariter sita late lanceolata (1:4—5) — 25 cm longa inermia aculeis solitariis vel setis basi folioli fasciculati deficientibus. Cirrhus terminalis pinnis multis oppositis ensiformibus aculeiformibus rectis refractis de-

crescentibus munita. Costarica: südlich von San Jose im Gebirge. Obwohl ohne Blüthen und Früchte ist die Gattung wegen des hackenartigen Cirrhus zweifellos. Die Art ist durch Fehlen der eigentlichen Stacheln und Borsten sowie durch gerade Stachelfiedern, die unregelmässig einige Blattfiedern ersetzen, leicht von anderen zu trennen. Eine andere neue Art, die Drude als n. sp. im Kew Herbar bezeichnete und die ich Atitara Drudiana nennen will, welche auch noch ohne Blüthen und Früchte bekannt ist, unterscheidet sich von A. costaricensis durch schmälere (1:8) lang zugespitzte Blättchen, oder wie man es bei den Palmen sagt, Fiedern und fehlende nadelförmige schwarze, die Blattfiedern substituirende falsche Stacheln. Diese Sorte Stacheln stehen an Stelle der Blattfiedern und sind auf ganz andere Weise modificirt als die des terminalen Cirrhus. Bei anderen Arten treten diese falsche Stacheln theils auch in dieser Weise als Blattvertretung auf, z. Th. substituiren sie nur ein basales Stück der Blattfieder fast wie Stipulargebilde. Ob aber diese Deutung sich streng durchführen lässt, erscheint deshalb zweifelhaft, weil es ähnliche Stacheln bei anderen Arten zugleich auch auf den Blattnerven giebt und also Uebergänge zu den borstigen Stacheln existiren. Atitara Drudeana O.Ktze., die also aller Stachelgebilde bis auf die des Cirrhus entbehrt, stammt aus Mexico: Sierra San Pedro Nolasco, Talea etc. 1843—4 von C. Jurgensen unter Nr. 276 gesammelt. Die südamerikanische A. orthacantha OK. (Mart.) scheint A. costaricensis nahezustehen, hat aber stets auf dem Mittelnerv der Blattfiedern lange Stacheln, die unseren 2 Arten völlig fehlen.

Die anderen Arten sind von *Desmoncus* übertragen: Atitara aculeata (Wendl.), americana (Lodd.), ataxantha (Rodr.), chinantlensis (Liebm.), dubia (Lodd.), granatensis (Bull), horrida (Splitgerber), latifrons (Mart.), leptospadix (Mart.), macracantha (Mart.), major (Gris.), mitis (Mart.), oligocantha (Rodr.), oxyacantha (Mart.), palustris (Trail), phengophylla (Drude), phoenicocarpa (Rodr.), polyphylla (Poit.), prunifera (Poepp. & Endl.), pumila (Trail), pycnacantha (Mart.), riparia (Spruce), setosa (Mart.) OK.

Bactris major Jacq. Trinidad.

B. Plumieriana Mart. Trinidad.

Blancoa Bl. 1836 (nach Pfeiffer 1834) in Rumphia II 128 auf die lange Beschreibung von *Caryota onusta* Blanco fl. fil. 741 (= *Didymosperma caudata* Wendl. & Drude) basirt, wird missbräuchlich als „nomen tantum" von BHgp. behandelt und gegen *Didymosperma* Wendl. & Drude 1778 (in Kirchove, Les palmiers p. 243) zurückgesetzt. Blume vermuthete, es sei eine Wallichia und das ist im gewissen Sinne richtig, insofern es der früheren Gruppe I stamina indefinita entspricht; aber diese § trennt man jetzt als Gattung im Gegensatz zu Wallichia im engeren Sinne mit 6 Stamina, ab. Für die polyandrische Gruppe ist Blancoa der älteste Name.

Blancoa porphyrocarpa OK. (*Orania porph.* Bl. in litt. = *Wallichia porph.* Martius in nov. genera sp. palm. edit. I p. 187 t. 157 cfr. Martius hist. palm. edit. II pars. III p. 190 t. 157). Java: Sagaranten.

Bl. caudata OK. (*Borassus caudatus* Lour. = *Wallichia caudata* und *tremula* Mart. = *Caryota onusta* Blanco = *Didymosperma caudata* Wendl. & Drude), White Cloude Mountains 300 m bei Canton. Neu für China. Der schlanke Stamm wird bis 10 m hoch; Loureiro giebt ihn nur zu 8 Fuss an.

Die anderen Arten sind: Blancoa borneensis (*Didym. b.* Becc.), hastata (*Did. h.* Becc.), Horsfieldii (*Wallichia H.* Bl.), nana (*Harina n.* Griff. = *Did. n.* Wendl & Drude), Reinwardtiana (*Wallichia R.* Miq.) OK.

Borassus flabelliformis L. Cambodgia cult.

Calamus = Palmijuncus.

Caryota mitis Lour. Cochinchina: Cap St. James.
C. urens L. vel sp. aff. Cult. in Japan.

Chamaedorea = Nunnezharoa.

Chamaeriphes Dill. (1738) catal. pl. afr. Shawii Nr. 143 c. syn. *Doom* Arabum = *Hyphaene* Gaertn. 1788. Dillenius bemerkte ausserdem: „*seu Palma humilis spinosa folio flabelliformi* I.Bauh. III 37. Ad altitudinem vidi 7 aut 8 pedum ramis quotannis e stipite avulsis.“ Unter Chamaeriphes verstand man vor Linné noch andere Palmen, insbesondere noch *Chamaerops* L., aber Dillenius nennt letztere l. c. Nr. 461: *Palma minor* C.Bauh. 506 = *Palma humilis hispanica spinosa & non spinosa* I.Bauh. I 369. Es hat daher trotz der dürftigen Beschreibung für die sicher recognoscirbare Pflanze der Name Chamaeriphes Dill. (non al.) zu gelten. Die Arten sind, die Doum- oder Doom-Palme: Chamaeriphes thebaica OK. (*Corypha thebaica* L. = *Hyphaene thebaica* Mart.); ferner Ch. benguelensis (Welw.), compressa (Wendl.). coriacea (Gaertn.), crinita (Gaertn.), guineensis (Thonn.), macrosperma (Wendl.), turbinata (Wendl.), ventricosa (Kirk) OK.

Coccus L. 1737 = *Catappus* Rumpf 1741 = *Cocos* L. 1753.
C. nucifera L. Ost- und Westindien, cult.

Chamaerops excelsa Thbg. em. Japan: Atami, cult., 4 m hoch. Die Früchte stimmen genau mit Mart. l. c. III t. 125, sind aber nicht ruminat, wie Drude für Chamaerops angiebt. Der Blattstiel hat kleingezähnelte Ränder, wie es mit Martius' Beschreibung stimmt; dessen stammanliegende Basis (± 12 cm lang) an meinem Exemplar zeigt jedoch an diesen Rändern faserige Absonderungen, welche — 15 cm lang sind. Ich finde dies nicht beschrieben und sah kein Vergleichsexemplar im Kew Herbar. Die Blätter haben aber die Theilung, wie sie nach Drude (in Engler & Prantl Pfl. fam.) für die früher damit verwechselte Rhapis characteristisch sein soll und zwar viel ausgeprägter als es bei Mart. III t. 125 abgebildet ist; das Blatt zeigt 10 tiefe Theilungen mit minder getheilten 2—3 nervigen Spreiten.

Desmoncus = Atitara.

Didymosperma = Blancoa.

Diplothemium = Allagoptera.

† Drymophloeus = Saguaster.

Englerophoenix OK. = *Maximiliana* Mart. 1824 non Mart. & Schrank 1819. Die Bixaceengattung Maximiliana (ea, ia) — vergl. S. 44 — hat den Altersvorzug und war wieder herzustellen, wodurch die homonyme Palmengattung namensfrei ward; diese sei Professor Dr. A. Engler, Director des Kgl. botanischen Garten, etc. zu Berlin gewidmet und heisse Engler's Palme = Englerophoenix. Die Arten sind: Englerophoenix regia (Mart.), caribaeum (Gr. & Wendl.), Maripa (Drude) OK.

Geonoma obovata Wendl. „Spruce“ in Journ. Linn. Soc. 1871, 104. Die Beschreibung dieser Art ist sehr kurz und fehlt für die Blüthen. Diese sind für die weiblichen Exemplare sehr characteristisch, indem deren Staminodialtubus oben eingeschnürt, also urceolat, kurz 6zähnig ist und die innere Blüthenhülle calyptrat an der Spitze verwachsen bleibt und auch so abfällt. Das wäre

also genau so wie bei der nächstverwandten Gattung Calyptrogyne; aber es ist nur 1 Ovar mit basalem Griffel vorhanden, während diese mit 3 Ovarien und mit terminalen Griffeln beschrieben wird. Ich fand die Art rein diöcisch; die ♀ Pflanze hat stets nur 1 Blüthe in jeder Grube des Blüthenkolben. Die ♂ Blüthen sind meist zu 2 in jeder Grube, mit meist noch einem sterilen ± verkümmerten Mittelblüthchen. Der Staminaltubus ist kreisselförmig und die 6 freien Filamenttheile der Antheren sind gleichlang. Die Anthere ist durch das verbreiterte Connectiv, das oberhalb kopfförmig sich verbreitert, völlig in 2 Hälften getrennt; diese Hälften hängen herab, schmiegen sich den Filamenten an, sind aber nicht, wie es für Calyptrogyne angegeben wird, mit diesen verwachsen. Der Stamm wird $1^1/_2$—3 m hoch. Die Blüthenkolben schwanken von 5—12 mm Durchmesser.

Hyphaene = Chamaeriphes.

Iriartea exorrhiza Mart. Costarica: Angostura zwischen 200—700 m nicht selten. Der Habitus dieses Palmbaumes ist bekanntlich abnorm: der Baumstamm ist über die Erde erhoben und ruht auf schirmförmig in 1 Punkt zusammenlaufenden Luftwurzeln. Neu für Costarica.

† Kunthia = Nunnezharoa.

[] **Laccosperma** § Mann & Wendl. Trans. Linn. Soc. p. 430 mit zwei Arten, incl. *Ancistrophyllum* Mann & Wendl. l. c. p. 432 mit 1 Art. Es war also bei der Vereinigung dieser 2 Gruppen in *Ancistrophyllum* ein Name gewählt worden, der weder die Priorität noch die Speciesmajorität besass. Die Arten sind: Laccosperma laevis (*Calamus* Mann & Wendl.), opaca (Mann & Wendl.), secundiflora (Mann & Wendl.) OK.

Licuala Rumpf (1741). Drude schreibt die Gattung Wurmb (1780) zu, während BHgp. Thbg. (1782) angeben, aber Rumpf hat den Namen gegeben und muss citirt werden, da sein Werk erst nach 1735 publicirt worden ist.

L. pumila Reinw. Java: Rambai. Die Stämme sah ich 3—10′ hoch: die betr. Eintheilung der Arten bei Miquel ist also nicht haltbar.

L. spinosa Wurmb. Siam: Nkor (Angkor); 1—10 Fuss hohe Stämme.

Livistona = Saribus.

Manicaria saccifera Gaertn. Trinidad.

Maximiliana = Englerophoenix.

Metroxylon = Sagus.

† Morenia = Nunnezharoa.

Nunnezharia(oa) R.&P. (1794) prodr. p. 147 mit 1 Art = *Morenia* R.&P. l. c. p. 150 mit 1 Art = *Chamaedorea* W. 1804 = *Nunnezia* W. 1805 = *Kunthia* Hb.&Bpl. 1809. Drude fasst die 3 Gattungen *Chamaedorea*, *Morenia* und *Kunthia* unter dem Ausdruck „Complexus genericus“ zusammen, beschreibt aber die Arten unter 3 Generanamen. Das ist ein Unding; denn man kann nur das eine oder das andere thun: entweder 1 Genus, wie es BHgp. vorschlagen, mit gleichen Genusnamen für alle Arten oder 3 Genera mit dreierlei Generanamen auch für die Arten. Nun verwerfen BHgp. den zweifellos ältesten Namen Nunnezharia, weil der Name *Chamaedorea* eingebürgert sei, ein nicht stichhaltiger Grund — und Drude verwirft diesen Namen, weil Ruiz und Pavon die Pflanze zur zwittrigen Hexandria stellten, während die meisten Arten gewöhnlich diöcisch hexandrisch sind; er meint (cfr. Fl. bras. III p. 528 obs. II), dass Willdenow infolge dessen diese Gattung von R.&P. nicht erkannt habe; aber Willdenow hat erst ein Jahr später die R.&P.'sche

Gattung erwähnt und die mit *Chamaedorea* W. übereinstimmende Gattung *Morenia* R.&P. hat er gar nicht berücksichtigt! Er that Ruiz & Pavon auch Unrecht, indem er Nunnezharia in *Nunnezia* änderte. Drude setzt den Namen Nunnezharia ganz bei Seite und benennt seinen „Complexus generi-cus“ *Morenia* und die dazu gehörigen „3 Gattungen“ *Chamaedorea, Morenia* und *Kunthia.* Aber abgesehen von der Unzulässigkeit solcher Begriffe, die andere Botaniker als 1 Gattung und 3 Sectionen bezeichnen, ist der Ruiz & Pavon gemachte Vorwurf nicht ganz zutreffend; denn Chamaedorea hat häufig Staminodien und ± verkümmerte Stamina in der ♀ Blüthe (vergl. z. B. Drude in Engl. & Prantl fig. 50 D 4, wo antherentragende kleine Stamina sogar abgebildet sind) oder Griffel in den ♂ Blüthen (cfr. fig. 50 B 3) oder der Fruchtknoten der ♂ entwickelt sich reichlich (cfr. Mart. hist. palm. II t. 3 fig. 5), sodass die Annahme der Zwittrigkeit für Ruiz & Pavon nicht unrichtig ist, denn die Dioecie ist nicht durchgreifend ausgeprägt. Da nun über Nunnezharia fragrans R.&P. = *Chamaedorea fragrans* Mart. (l. c. t. 3) sonst kein Zweifel herrscht, so muss also der Name Nunnezharia, weil er die Priorität hat, anstatt *Morenia* und *Chamaedorea* benutzt werden. Da der Name nach Nunnez de Haro geschaffen ist, muss er correct Nunnezharoa lauten. Ich sammelte:

N. Wendlandiana OK. (*Stephanostachys Wendl.* Oerst. = *Chamaedorea Wendl.* Hemsl.) Costarica bei Baguar. Ein 5—7 m hoher, aber kaum 7 cm dicker Baum; die Blätter sind beim Trocknen etwas nigrescent; die Fiedersegmente sind bis 40 cm lang und 5 cm breit. Es ist das also eine der grössten Arten, sowohl habituell als in Bezug auf Blattfiederlänge; die etwas steif, wenig und sparrig verzweigte Inflorescenz entwickelt längliche Früchte.

Bereits richtig benannt sind: Nunnezharoa fragrans* R.&P., geonomodes* Spruce, geonomiformis* Hk.f., tenella* Hk.f. Bei folgenden sind die jetzt geltenden Speciesnamen zu verändern:

Chamaedorea Lindeniana Wendl. = *Ch. concolor* Mart.
= Nunnezharoa concolor OK.
Ch. montana Liebm.&Mart. non N. montana OK. = N. oaxacensis OK.
Ch. gracilis W. 1804 = *Borassus pinnatifrons* Jacq. 1798
= N. pinnatifrons OK.
Morenia fragrans R.&P. non N. fragrans R.&P. = N. Morenia OK.

Bei den folgenden Arten mit unveränderten Namen beziehen sich blosse Autorcitate in () auf *Chamaedorea.*

Nunnezharoa affinis (Liebm.), alternans (Wendl.), amazonica (J.Linden), Andreana (J.Linden), Arenbergiana (Wendl. ex Oerst.), atrovirens (Mart.), Bartlingiana (Wendl.), bifurcata (Oerst.), brachyclada (Wendl.), bracteata (Wendl.), brevifrons (Wendl.), Casperiana (Klotzsch), cataractarum (Mart.), Chonta (*Morenia* Phil.), concolor (Mart.), conocarpa (Mart.), corallina (*Morenia* Karst.), corallocarpa (*Morenia* Drude), costaricana (Oerst.), Deckeriana (Klotzsch), desmoncodes (Wendl.), elatior (Mart.), elegans (Mart.), Ernesti-Augusti (Wendl.), flavovirens (Wendl.), glauca (J.Linden), glaucifolia (Wendl.), graminifolia (Wendl.), humilis (Mart.), integrifolia (*Morenia* Trail), Karwinskiana (Wendl.), Klotzschiana (Wendl.), lanceolata (Kth.), Liebmannii (Mart.), lepidota (Wendl.), Lindeniana (*Morenia* Wendl.), linearis (Mart.), lunata (Liebm.), macrospadix (Oerst.), Martiana (Wendl.), membranacea (Oerst.), microphylla (Wendl.), montana (*Kunthia* Hb.&Bpl.), oblongata (Mart.), oreophila (Mart.), Pacaya (Oerst.), paradoxa (Wendl.), pauciflora (Mart.), pochutlensis (Liebm.), Poeppigiana (*Morenia* Mart.),

pygmaea (Wendl.), radicalis (Mart.), resinifera (Wendl.), Sartorii (Liebm.), Schiedeana (Mart.), Tepejilote (Liebm.), Wallisii (J.Linden), Warscewicziana (Wendl.) OK.

Schliesslich noch folgende Gärtnernamen, die besonders Wendland l. c. nicht anerkannte, die auf verschiedene Species n. s. n. angewendet sind, sowie einige von Wendland notirte, aber nicht publicirte *Chamaedorea*-Arten: Nunnezharoa amabilis, aurantiaca, biloba, Demaniana, eburnea, fenestrata, flexuosa, formosa, humilis, Liboniana, latifrons, mexicana, polita, pulchella, pumila, regia, repens, rigida, robusta, simplicifrons, speciosa, velutina, Verschaffeltii, Wobstiana.

Oreodoxa oleracea (Jacq.) Mart. St. Thomas, cult.

Palmijuncus Rumpf herb. amb. liber VII (1745) in vol. V (—1747) p. 97—119, t. 51—58 non 120 t. 59 = *Rotang* L. (Mitte 1747) fl. zeyl. 209 sub „Barbaris" i. e. nominibus genericis inquirendis = *Calamus* L. 1753. Es ist nach dem von mir in der Einleitung Capitel 15 unter Rumpf dargelegten Daten wahrscheinlich, dass Palmijuncus bereits 1745 publicirt ist. Aber selbst wenn dieser Name mit *Rotang* L. gleichaltrig wäre, so müsste letzterer zurückstehen, denn er bezeichnet nur eine Linné unbekannte und daher auch in eine falsche Classe (Triandra; weder zu den Palmae, die Linné in eine besondere Classe nach Cryptogamia stellte, noch zu Polygamia, wohin der hexandre *Rotang* gehört) gesetzte Pflanzengattung, deren Namen er mit anderen dergleichen bloss publicirte, ut alii has inquirant, wie er in der Flora zeylanica zu der „Barbarae" selbst schrieb. Auf keinen Fall könnte der heutige Name *Calamus* für dieses Genus bestehen bleiben, denn es existiren dafür zwei ältere Namen; die andere Benennung der vielen Arten ist also unvermeidlich.

In den Species plantarum 1753 setzte Linné die beiden älteren Namen Palmijuncus und *Rotang* willkürlich bei Seite; den ersteren gut gewählten — „Palmae flexiles ut Juncus" — trotz den ausführlichen Mittheilungen — 23 Folio-Seiten Text, 8 Tafeln Abbildungen! — die Rumphius-Burmann inzwischen zu Palmijuncus geliefert hatten und vereinigte unrichtig alle Rumpf'schen Arten — weitere hat er nie kennen gelernt — bis auf eine: *Palmijuncus laeris*, von der Rumpf-Burmann selbst schrieb: Haec planta nullam affinitatem cum Rotang excepto fune . . ., unter dem neugeschaffenen Namen *Calamus Rotang*.

Ausserdem stellte er noch unrichtig zu dieser monströsen Art die wieder geltende Gattung Zalacca Rumpf als Varietät, welche Gattung sich auffallend durch Stammlosigkeit, wurzelständige Inflorescenz und fehlende Blattranken unterscheidet. Linné's Verdienst um diese Gattung ist also mehr als zweifelhaft und seine Namensänderung in *Calamus* ist nicht im Geringsten gerechtfertigt.

Es ist umsomehr Pflicht, die z. Th. bei Seite geschobenen Rumpf-Burmann'schen Palmennamen wieder herzustellen, als durch Rumpf's Werk: Herbarium amboinense die Kenntniss der Palmen zuerst in einer Weise vermehrt worden ist, die ebenso reich als durch mässig gute Abbildungen klar ist. Eine Anzahl dieser Palmennamen, z. B. Zalacca, Licuala, Nipa sind allgemein angenommen worden, einige cursiren fälschlich unter anderen Autorcitaten. Die anderen haben das Recht auf Wiederherstellung zu beanspruchen.

Rumpf publicirte (vergl. auch den letzten Commentar zum Herb. amb. von Hasskarl) folgende zu dieser Gattung gehörigen Arten:

Palmijuncus calapparius Rumpf V 98 t. 51 = *Calamus Rotang* L. var. *a* = *Calamus calapparius* Mart. = *Daemonorops calapparius* Bl. Da *Daemonorops* von BHgp., Drude, Beccari wieder eingezogen wurde und die Rumpf'schen Artennamen als vor dem Jahre 1753 [illegible]licirt, nicht gelten, so nehme ich den Namen als Palmijuncus calappa[illegible]s OK. wieder auf.

P. niger Rumpf V 101 t. 52 = *C. Rotang* var. *β* L. = *C. niger* W. = *D. niger* Bl. = *D. melanochaetes* Bl. ex Mart. = P. niger OK.

P. albus Rumpf V. 102 t. 53 = *C. Rotang* var. *γ* L. = *C. rudentum* Lour. 1790 = *C. albus* Pers. 1805. Linné hatte die Rumpf'schen Arten erst 1862 als Varietäten aufgeführt, aber nicht ausdrücklich benannt. Da nun unsere Species- bez. Varietätennomenclatur erst mit 1753 beginnt, kommen die Rumpf'schen Artennamen nur soweit zur Geltung, als sie von anderen Autoren nachher aufgenommen wurden. In diesem Falle hat also der von Loureiro gegebene Name den Vorzug und diese Art wird zu P. rudentum OK.

P. graminosus Rumpf V. 104 = *C. gr.* Bl. = P. graminosus OK.

P. verus Rumpf V. 108 etc. t. 54 f. 1 & 2 und t. 55 fig. 1 = *C. Rotang* var. *δ* L. = *C. verus* Lour. = *Daemonorops oblongus* Reinw. = *D. oblongus* auct. Da Rumpf unter diesen Namen 4 Arten wenigstens beschreibt und auch unter *α latifolius* t. 54 fig. 1 und t. 55 fig. 1. zweierlei Arten abbildet, muss der Name verus bez. oblongus aufgegeben werden und die einzelnen seiner Varietäten besonders behandelt werden:

P. verus latifolius t. 54 fig. 1 = *D. strictus* Bl. = P. strictus OK.

P. verus latifolius t. 55 fig. 1 = *C. pisicarpus* Bl. = *C. vimimalis* Reinw. n. inappl. non Bl. = *C. Reinwardtii* Mart. = P. pisicarpus OK.

P. verus angustifolius Rumpf t. 54 f. 2 = *D.* bez. *C. platyacanthus* Mart. = *C. Rumphii* Bl. = P. platyacanthus OK.

P. (verus) aracanicus Rumpf ? = *C. latifolius* Roxb. = P. latifolius OK.

P. (verus) palembanicus Rumpf = *D. pal.* Bl. = P. palembanicus OK.

P. viminalis Rumpf t. 55 fig. 2 = *C. Rotang* var. *ε* L. = *C. viminalis* W. em. Bl. (non Reinw.) = *C. burōensis* Mart. = P. viminalis OK.

P. equestris Rumpf V. 110 t. 56 und t. 57 fig. 1 = *C. Rotang* var. *ζ* L. = *C. equestris* W. = ? *C. maritimum* Bl. = C. ? *Caura* Bl. = P. equestris OK.

P. Draco Rumpf V. 114 t. 58 fig. 1 und A/D = *C. Rotang* var. *ϑ* L. = *C. Draco* W. = *D. Draco* Mart. = P. Draco OK.

P. Draco ex insula Java Rumpf V 116 = *D. acc.* Bl. = P. accedens OK.

P. acidus Rumpf V. 116 t. 58 fig. 2 und E = *C. barbatus* Bl. = *D. barbatus* Mart. = P. barbatus OK.

Ich sammelte:

Palmijuncus dioecus OK. (*Cal. d.* Lour.) Cambodgia.

P. Guruba OK. (*Cal. G.* Ham.) Java: Sagaranten. Diese Art ist bisher nur aus Assam bekannt. Aus Java ist in Kew sehr wenig Vergleichsmaterial und kann ich die Art nicht mit dem für diese Flora gegebenen Namen identificiren. Sie gleicht aber einem von Beccari, der alle Exemplare im Kew-Herbar bestimmte, P. Guruba benannten Exemplar so sehr, dass ich keinen Zweifel über die Gleichheit hege.

P. niger OK. (Rumpf) vel sp. aff. Ohne Inflorescenz, daher unsicher. Java: Wilis.

P. tetradactylus OK. (*Cal. t.* Hance) Hongkong.

Die ± 200 Arten bedürfen dringend einer neuen monographischen Revision, die wir wohl, nach den Bestimmungen in Kew zu urtheilen, von O. Beccari zu erwarten haben dürften. Ich beschränke mich daher darauf, die Arten, wie sie in Kerchhove, les palmiers 1878 anerkannt sind, sowie einige übersehene oder später publicirte, z. B. von Thwaites, Hance, Beccari, ferner einige auch noch zu prüfende Gärtnerarten hier zu Palmijuncus zu setzen, indem ich die Synonyme aus Kerchove weglasse und die zahlreichen neuen Arten in mscr., die ich im Kew Herbar von Beccari notirt fand, noch nicht aufnahm; ich muss es ihm

überlassen, sie selbst zu Palmijuncus zu stellen. Von Artennamen sind folgende zu verändern nach Kerchove's Liste, die Wendland & Drude verfasst oder doch revidirt haben dürften, denn es finden sich darin zum ersten Male mehrere von ihnen neu aufgestellte Genera und Arten.

Calamus acanthopis Griff. 1850 = *Daemonorops Kertong* Griff. 1850 = *D. malaccensis* Mart. 1836/50 = Palmijuncus malaccensis OK.

Calamus castaneus Griff. 1845 = *C. ruber* Reinw. ex Mart. (von Griffith schon citirt) = P. ruber OK.

Weggelassen habe ich den undefinirbaren *C. Rotang* L. und dafür *C. scipionum* Lour. aufgenommen. Demnach sind noch von *Calamus* bez. *Daemonorops* zu übertragen: Palmijuncus acanthospathus (Griff.), adspersus (Bl.), africanus (Linden), amarus (Lour.), amboinensis (Miq.), amplectens (Becc.), andamanicus (S.Kurz), arborescens (Griff.), aruensis (Ben.), asperrimus (Bl.), Ashyanus (Dallière), aureus (Reinw.), australis (Mart.), Blancoi (Kth.), borneensis (Miq.), brevifrons (Mart.), caesius (Bl.), calocarpus (Griff.), calolepis (Miq.), caryotodes (Cunn.), ciliaris (Bl.), cochleatus (Tijsm. & Bin.), collinus (Griff.), concinnus (Mart.), coronarius (Mackoy), crinitus (Bl.), deerratus (Mann & Wendl.), delicatulus (Thw.), densus (Williams), depressiusculus (Tijsm. & Bin.), Diepenhorstii (Miq.), discolor (Mart.), elegans (Kerch.), elongatus (Bl.), epetiolaris (Mart.), erectus (Roxb.), exilis (Griff.), extensus (Roxb.), farinosus (Lind.), fasciculatus (Roxb.), Fernandezii (Wendl.), fissus (Wendl.), flabellatus (Becc.), flagellum (Griff.), floribundus (Griff.), Gaudichaudii (Mart.), geniculatus (Griff.), glaucescens (Bl.), gracilipes (Miq.), gracilis (Roxb.), grandis (Griff.), Griffithianus (Mart.), Haenkeanus (Mart.), Heliotropium (Ham.), Helferianus (S.Kurz), heteracanthus (Zipp.), heterodeus (Bl.), hirsutus (Bl.), horrens (Bl.), Huegelianus (Mart.), humilis (Roxb.), hygrophilus (Mart.), hypoleucus (S.Kurz), Hystrix (Griff.), inermis (T.And.), insignis (Griff.), intermedius (Griff.), interruptus (Becc.), javensis (Bl.), Jenkinsianus (Griff.), kentiaeformis (hort.), Korthalsii (Bl.), laevigatus (Mart.), leptopus (Mart.), leptospadix (Griff.), Lewisianus (Griff.), Lindenii (Rodig.), litoralis (Bl.), longisetus (Griff.), macroacanthus (T.And.), macrocarpus (Griff.), macropterus (Miq.), Manan (Miq.), manicatus (Teysm. & Bin.), manillensis (Mart.), Margaritae (Hance), marginatus (Bl.), maximus (Blanco), melanacanthus (Mart.), melanolepis (Mart.), melanoloma (Mart.), Meyenianus (Schauer), micracanthus (Griff.), micranthus (Bl.), mirabilis (Mart.), mishmeensis (Griff.), mollis (Blanco), monoecus (Bl.), montanus (T.And.), monticolus (Griff.), Muelleri (Wendl. & Drude), Newmannii (hort.), Nicolai (Kerch.), nitidus (Mart.), nivalis (Thw. ex Trimen), nutantiflorus (Mart.), opacus (Bl.), ornatus (Griff.), ovodeus (Thw. ex Trimen), Oxleyanus (Teysm. & Bin.), pachystemonus (Thw.), pallens (Bl.), palustris (Griff.), papuanus (Becc.), paradoxus (S.Kurz), penicellatus (Roxb.), periacanthus (Miq.), petiolaris (Mart.), petraeus (Lour.), philippensis (Linden), platyspathus (Mart.), plicatus (Mart.), plumosus (Van Houtte), polygamus (Roxb.), Pseudorotang (Mart.), pulcher (Miq.), pygmaeus (Becc.), quinquenervius (Roxb.), radiatus (Thw.), radicalis (Wendl. & Dr.), ramosissimus (Mart.), reflexus (Lindl.), refractus (Linden), Rheedii (Mart.), rhombodeus (Mart.), Riedelianus (Miq.), rivalis (Thw.), Royleanus (Griff.), Rundung (Mackoy), schistoacanthus (Bl.), schizospathus (Griff.), Scipionum (Lour.), serru-

latus (Becc.), siphonospathus (Mart.), spectabilis (Bl.), stolonifer (Teysm. & Bin.), subangulatus (Miq.), simphysipus (Mart.), tenuis (Roxb.), tetrastichus (Bl.), thysanolepis (Hance), tigrinus (S.Kurz), trichrous (Miq.), triqueter (Becc.), unifarius (Wendl.), usitatus (Blanco), Veitchii (Linden), verticillatus (Griff.), vestitus (Becc.), Walkeri (Hance), Wightii (Griff.), zebrinus (Becc.) OK.

Phoenix Hanceana Naudin. Hongkong.

Pinanga coronata Bl. Java: Dorowati. Arbores caespitosi! Ich sah 10—20 Stämme von 20—25 Fuss Höhe aus einer Wurzel. Diese Erscheinung scheint ausser selten bei Palmen sonst nicht vorzukommen. Bambus wird rasig ebenso hoch, hat aber keine terminale Laubkrone, kann also nicht als Baum gelten.

P. javana Bl. Java: Megamendon.

Plectocomia maxima OK. (*Calamus m.* Reinw. 1823 = *Pl. elongata* Bl. 1829. Java: Rambay.

Pritchardia = Washingtonia.

Ptychosperma = Saguaster.

[] **Saguaster** Rumpf p. p. (excl. *S. major* qui Caryota L.) 1741, I 67 t. 15 = *Ptychosperma* Lab. 1809 = *Seaforthia* R.Br. 1810 = *Drymophloeus* Zipp. 1829. Rumpf führt unter *S. minor* 2 hierher gehörige Arten auf:

1. *minor „Gilolo“* = *Ptychosperma (Drymophloeus?) Rumphii* Bl. = *Seaforthia (Drym.) olivaeformis* Mart. = Saguaster oliviformis OK.

2. *minor „Sargile“* = *Ptychosperma appendiculata* Bl. = *Seaforthia app.* Kth. = *Drymophloeus app.* Miq. = *Seaforthia (Drymophloeus?) jaculatoria* Mart. = Saguaster appendiculata OK.

Beccari vermuthet, es seien unter *„Sargile“* noch andere Arten verborgen, aber Spuren eines anderen Genus sind nicht nachzuweisen.

Zwischen *Ptychosperma* und *Drymophloeus*, die früher schon vereint waren, ist weiter kein Unterschied, als dass die Samen ± ruminat oder nicht sind; der Unterschied ist aber nicht durchgreifend. Wenn man die Gattungen *Ptychosperma* und *Drymophloeus* aufrecht erhalten will, muss man noch mehrere so leichte Gattungen dazwischen aufstellen, wie es Beccari gethan. Beccari hat mehrere Male seine Meinung über Saguaster minor geändert (vergl. Malesia I. 46, 98 und Annales hort. Beutenzorg II. 122), seine früheren Arten von *Drymophloeus* selbst wieder eingezogen und möchte diese Rumpf'sche Abbildung verwerfen. Aber seine Angabe, es seien auf Rumpf's tab. 15 Blüthen und Früchte in 1 Inflorescenz, ist insofern unrichtig, als nur unreife Früchte von 1/3 Grösse der reifen gezeichnet sind. Früher hatte Hamilton in Mem. Wern. Soc. 1824 317 *Harina caryotoides* irrig mit Saguaster minor identificirt, aber Rumpf giebt ausdrücklich nur 1 Samen an und zeichnet viele Stamina, während Harina 2 Samen und 6 Stamina besitzt. Gilolo und Sargile sind beides nur Volksnamen; die Angahe „e Gilolo“ also Ortsname und „Sargile Rumpf“ also Genusname bei Beccari bez. Hasskarl beruhen auf Fehler und Copie; bei Hasskarl, Schlüssel z. herb. amb. p. 12 ist zu Rumpf I 68 irrig Sargile fettgedruckt, sodass dieses Wort wie ein Genusname erscheint.

Beccari hat die Gattung *Ptychosperma* in Ann. bot. Beutenzorg II 90—91 weiter getheilt; Drude bezeichnet aber die Gattungen *Balaka*, *Coleospadix*, *Normanbya* in Engl. & Prantl. Pfl. fam. als noch nicht sicher begründet; auch *Actinophloeus* Becc. erkennt Drude nicht als besonderes Genus an. F. von Müller, Census vereinigt ebenfalls diese Gattungen und zieht ausserdem noch *Lacco-*

spadix, *Archontophoenix*, *Calyptrocalyx* dazu, welche Drude l. c. als 2 Gattungen aufrecht erhält.

Die noch zu übertragenden Arten sind unter Ausschluss der letzteren, wobei *Pty.* für *Ptychosperma*, *Seaf.* für *Seaforthia* und *Drym.* für *Drymophloeus* abgekürzt ist: Saguaster ambiguus (*Drym.* Becc. = *Actinophloeus* Becc.), angustifolius (*Drym.* Mart. = *Pty.* Bl. = *Coleospadyx litigiosa* Becc.), bifida (*Drym.* Becc.), Capitis-Yorkis (*Pty.* Wendl. & Drude), Drudei (*Pty.* H. Wendl.), elegans (*Pty. e.* Bl.), gracilis (*Pty. gr.* Lab. = *Seaf. ptychosperma* Mart.), leprosus (*Drym.* Becc. = *Priartea* ? Zipp. = *Seaf. Blumei* Kth.), Macarthurii (H. Wendl.), Normanbyi (*Pty.* F.v.M. = *Normanbya Muelleri* Becc.), oninensis (*Coleospadix* Becc.), pauciflorus (*Pty.* H. Wendl.), perbrevis (*Pty.* H. Wendl. = *Balaka* Becc.), Pickeringii (*Pty.* H. Wendl.), propinquus (*Drym.* Becc. = *Actinophloeus* Becc.), punicea (*Drym.* Becc.), saxatilis (*Areca* Burm. = *Drym.* Mart. = *Seaf.* Bl. = *Pty.* Bl.), Seemannii (*Pty.* H. Wendl. = *Balaka* Becc.), tahitensis (*Pty.* H. Wendl.), vitiensis (*Pty.* H. Wendl.) OK.

Saguerus Rumpf 1741, Ad. 1763 II 24 = *Areng* Lab. 1804 = *Gomutus* Spreng. 1825 = *Arenga* Martius. Der Name Saguerus wird zuerst 1741 von Rumpf gebraucht, er schrieb sive Gomutus dazu. Der nächste Autor, der den Namen Saguerus allein aufnahm, war Adanson. BHgp. citiren Roxburgh dazu. Drude, der früher Saguerus mit Recht bevorzugte, citirt in Engler & Prantl Pfl. fam. zu *Arenga* als Synonym Saguerus „Blume", aber ausser Adanson hatten auch schon Wurmb (1780) und Link diesen Genusnamen Saguerus vor Roxburgh und Blume angewendet. Die Arten werden von BHgp. auf 5 und von Drude auf 7, zu hoch angegeben. Die Abbildung in Martius hist. palm. 108 von *Arenga saccharifera*, welche Drude in Engl. und Prantl Pfl. fam. copirten, ist unrichtig (vergl. unten), die von Rumpf I t. XIII characteristisch und richtig bis auf die Spitzen der Fiederblättchen, die etwas gezähnelt sein müssen.

S. pinnatus Wurmb (1779). Java, cult. Wurmb hatte, wie Blume citirt, die Pflanze S. pinnatus saccharifer genannt; will man diesen Speciesnamen als doppelt nicht gelten lassen, so müsste die Pflanze *S. Gomutus* heissen, aber die Kürzung zu langer Speciesnamen wird gewöhnlich zugelassen; hierzu *Borassus Gomutus* Lour. 1790 = *Areng saccharifera* Lab. 1804 = *Saguerus Gamuto* Link (Houtt., nach Kunth en. III 197; aber in Houttuyn syst. holländische Ausgabe p. 410—421 t. 4 fig. 2 — nicht fig. 1, wie Kunth falsch angiebt — finde ich die Sagueer-Palme wohl behandelt, aber den Namen *Saguerus Gamuto* nicht) = *Gomutus saccharifer* Spreng. 1825 = *Saguerus Rumphii* Roxb. 1832 = *Saguerus saccharifer* Blume 1837 = *Saguerus australasicus* Drude 1875 (von Beccari Malesia I 87 eingezogen).

Die zweite Art ist Saguerus Langkab* Bl. = *Arenga obtusifolia* Mart. = *Gomutus obtusifolius* Bl. in lit.; der Name Langkab ist eher publicirt, denn er wird von Martius zu A. obtusifolia schon citirt. Hierzu gehört jedenfalls auch, was Martius t. 108 als Arenga saccharifera abbildet, nur dass die Blattstielstacheln bei der Kleinheit des Bildes nicht abgebildet sind. Diese Art hat auf den Mittelnerv zu ausgeschnittene, bez. gestutzte Blattfiederenden, reichere Blattfiederzahl, relativ geringe basale Blattstielbehaarung. Die Blattfiedern von **S. pinnatus** sind spitz mit Ausnahme der terminalen ± stumpfen Fiedern, mit unregelmässig ausgebissenen gezähnelten Seitenflächen neben der Spitze; die Blattstiele sind stachellos; deren Stammtheile, namentlich oberhalb, sind mit persistenten, schwarzen, sehr langen verwebten Haaren sehr dicht an den Blatt-

stielrudimenten besetzt, wie es Rumpf I t. XIII gut abbildet. Mit diesen Haaren werden Stricke geflochten, Hausdächer dicht gemacht etc. Von dieser dichten Haarbekleidung „Gomuto“ hat die Art ihren Beinamen. Ein Bild der Sagueer- oder Zucker-Palme ohne diese auffallende Haarbekleidung ist unrichtig. Das ist bei Martius l. c. t. 108 entschieden der Fall, und wird noch dadurch bestätigt, dass die Blattfiedern dort lang keilförmig mit gestutzten, bez. der Mitte eingeschnittenem Ende also ohne vorgezogene Spitze gezeichnet sind, sodass dies nur auf Saguerus Langkab, nicht auf S. pinnatus = *S. Gomutus* passt.

In Malesia III 93 bei den Palme asiatiche stellt Beccari 2 neue Arten auf: *Arenga* bez. Saguerus undulatifolius und A. bez. S. brevipes Becc., *Arenga Westerhoutii* Griff. = Saguerus Westerhoutii Wendl. & Drude in Kerch. ist dubiös nach Beccari; über *A. Wrightii* Griff. bez. Saguerus Wrightii Wendl. & Drude in Kerch. und *A. manillensis* Wendl., bez. Saguerus manillensis hort. und *A. Bonneti* Linden cat. 1873 sagt Beccari aber nichts. Erstere ist in Griffith' palms abgebildet; letztere 2 scheinen nur gärtnerische nomina nuda ohne Beschreibungen zu sein. Sonstige Arten finde ich nicht angegeben. Die unbenannten Exemplare aus Formosa im Kew Herbar sind von S. pinnatus kaum verschieden. *A. Bonneti* Linden im Kew Herbar sind bloss Blattstücke, die eher zu Wallichia oder Blancoa gehören dürften.

Sagus Rumpf 1741, Adanson 1763 non Gaertn. = *Metroxylon* Rottb. 1783 em. Mart. Es ist ungerechtfertigt, dass Martius den von Rumpf gegebenen, von Adanson bestätigten Namen verwarf, während sein Concurrent Blume richtig Sagus angenommen hatte. Der Name darf deshalb nicht etwa verworfen werden, weil Gaertner und Poiret zu Sagus irrig noch Raphia-Arten gestellt hatten. Rumpf hat I 72—84 folgende Arten:
Sagus gemina Nr. 1 = *Metroxylon Rumphii* Mart. = Sagus Rumphii W.
Nr. 2 „*Sagu-duri-rottang*“ = *M. micr.* Mart. = S. micracanthus Bl.
S. silvestris Rumpf = *M. silv.* Mart. = S. silvestre Gisecke, Bl.
S. longispina Rumpf = *M. long.* Mart. = S. longispina Bl.
S. laevis Rumpf = *M. laeve* und *inerme* Mart. = S. laevis Bl.
S. filaris Rumpf = *M. filare* Mart. = S. filaris Gisecke, Bl. = Pigafetta filaris Beccari. Ausserdem noch Sagus vitiensis* Wendl. = *Coelococcus vitiensis* Wendl.

[] **Saribus** Rumpf (1741) I 42 t. 8 = *Livistona* R.Br. 1810. BHgp. und Drude geben zu Saribus als Autor unrichtig erst Blume an und setzen den von Rumpf gegebenen Namen mit Unrecht zurück; Blume selbst in Rumphia II 43 schreibt die Gattung Rumpf zu. Auf die einzige Rumpf'sche Art, welche Linné irrig zu Corypha umbraculifera gezogen hatte, basirte Lamarck 1786 seine *Corypha rotundifolia* = *Livistona rotundifolia* Mart. = Saribus rotundifolia* Bl. Blume stellte noch mehrere Arten dazu, hielt aber noch *Livistona humilis* und *inermis* aufrecht. Da diese jetzt nicht mehr von den übrigen Arten dieser Gattung getrennt werden, muss der älteste Name Saribus gebraucht werden. Von den anderen Arten sind schon richtig benannt: Saribus australis *Bl. (Mart. = *Corypha* R.Br.), chinensis *Bl. (*Latania chinensis* Jacq. = *Livistona chinensis* Mart. = *Chamaerops Biroo* Sieb. ex Mart. = *Latania borbonica* hort. non Lam.), cochinchinensis *Bl. (*Corypha Saribus* Lour.), subglobosus *Hassk. (Mart.) und von *Livistona* zu übertragen: Saribus Hasseltii (Hassk.), Hoogendorpii (Teysm. & Bin.), humilis (R.Br.), Jenkensii (Griff.), inermis (R.Br. incl. *L. Ramsayi* F.v.M.), Kingianus (Becc.), Mariae (F.v.M.), papuanus (Griff.), rotundifolius *Bl. (Lam. incl. *Liv. spectabilis* Griff.), speciosus (S.Kurz) OK.

[] **Washingtonia** Wendl. 1879 non † Winsl. 1855 = *Pritchardia* Seem. & H. Wendl. 1861 non *Unger 1840. Beide sind nach Drude zusammengehörig; dann muss diese Gattung aber den ersteren Namen erhalten, weil *Pritchardia* Unger schon 1842 in Endl. gen. pl. Suppl. II 102 für ein paläontologisches Genus vergeben ist. *Washingtonia* Winsl. 1855 ist = Sequoia Endl. 1847, kommt also nicht mehr in Betracht. Die Arten sind zunächst die in Gärten wohlbekannte *Pritchardia filamentosa* Wendl. ex Fenzi in Bull. soc. Tosc. April 1876 mit Abbildung zuerst publicirt, welche unter diesen Namen auch in der Bot. Ztg. XXXIV 807 im December 1876 erwähnt wird, = *Brahea filamentosa* Wendl. im Cat. Haage & Schmidt 1875 = *Pritchardia filifera* Linden, ill. hort. XXIV (1877) 32 und 105, wo erwähnt wird, dass der Name in dem Linden'schen Catalog 1876 steht. Die Pflanze ist seit 1869 bekannt, fand aber ihre erste Beschreibung 1876. Der Artenname filamentosa ist älter als filifera; diese Art muss demnach auch Washingtoniafilamentosa OK. heissen und nicht *W. filifera*, wie man den Namen aus der Wendlandt'schen Publication in der Bot. Ztg. 1879, 68 construirt hat. Eine andere amerikanische Art wird von Sereno Watson in Botany of California angedeutet. Ferner sind folgende Arten der Fidji bez. Sandwichinseln nach Beccari, Melanesia III 289 von *Pritchardia* übertragen: Washingtonia Gaudichaudii (H.Wendl.), Hillebrandtii (Becc.), lanigera (Becc.), Martii [Gaud.](H.Wendl.), pacifica (Seem. & Wendl.), pericularum (H.Wendl.), remota (Becc.), Thurstonii (F.v.M. & Drude), Vuylstekeana (H.Wendl.) OK.

Zalacca Rumpf = *Salacca* Reinw. *Sagus Zalacca* der älteren Autoren bei Drude; Rumpf nannte die Pflanze aber lateinisch Zalacca nach dem malayischen Namen Rotang Salacca.

Z. edulis Reinw. Java: Preanger.

188. Pandanaceae.

Pandanus Rumpf (1744) IV 139—154 t. 74—81, excl. 153 t. 82, = *Keura* Forsk. 1775 = *Arthrodactylis* Forst. 1776. Es wird Pandanus in der Regel L.f. (1781) zugeschrieben; wollte man das aber gelten lassen, also Rumpf's von Linnaeus pater nur in der Dissertatio herb. amb. als genus obsoletum (!) 1753 erwähnten und sonst todtgeschwiegenen Pandanus bei Seite schieben, so müsste der Name Pandanus überhaupt zu den Synonymen gestellt werden, weil 2 andere Namen, also in erster Reihe *Keura* dann die Priorität haben würden. Es ist aber nicht gerechtfertigt, die Rumpf-Burmann'schen Namen zu verwerfen. t. 82, die L.f. schon aus dem Rumpf'schen Citat liess, gehört zur nächstverwandten Gattung Freycinetia. Rumpf beschreibt übrigens diese kletternde Gruppe für sich und hatte zwischen derselben und seiner 1. Pandanus-Gattung mit 8 Arten eine andere Gattung eingeschoben.

P. odorifer OK. (*Keura odoriferus* Forsk. 1795 = *P. odoratissimus* L.f. 1781) China; Java etc. Ausserdem diverse andere Arten beobachtet, ebenso 1 Freycinetia-Art, aber nicht für's Herbar eingelegt, bez. nur Früchte gesammelt, die noch zu bestimmen sind.

189. Cyclanthaceae.

Carludovica gigantea O.Ktze. n. sp. Panama: Matachin. Die fächerförmigen acaulen Arten, von denen die Panamahüte stammen, sind unsicher bekannt, vielfach verwechselt und characterisire ich dieselben, soweit es mir jetzt möglich ist, wie folgt:

Petioli foliis breviores vel subaequilongi.
Petioli foliis multo breviores supra canaliculati marginibus alatis.
Folia subbifida margine irregulariter incisa . C. latifolia R.&P.
Folia ± 4-partita segmentis 1/3 incisis . . . C. Hookeri Wendl. msc. (im herb. Kew, angeblich type zu Bot. Mag. t. 2950 = C. latifolia, aber mit ganz anderer Blattheilung.)
Petioli foliis subaequilongi.
Folia subbifida margine vix incisa (= *C. palmata humilis* Wawra & Bermann in Wiener Gart. Ztg. 1885 p. 16 fig. 6) C. humilis OK.
Folia fissa . . . . . C. schizophylla Drude.
Petioli foliis 1 1/2—3-plo longiores haud alato-canaliculati.
Folia 4(3—5)-partita segmentis 1/4—1/10 incisis laciniis ± 20 (16—30) C. Drudei Mast.
Gard. chron. VIII 1877, 712 & 721 = *C. palmata* und *serrata* Wawra & Berman l. c. 718 fig. 30, 32.
Folia irregulariter secta vel partita segm. 1/3—2/3 incisis laciniis numerosioribus.
Folia 1/3—1/2 incisa laciniis ± 32 (30—36). Petioli 1—2 m, folia 30—50 cm longa . . . . . C. palmata R.&P.
(*C. palmata* Groenland in Rev. hort. 1861, 36—7 fig. 10—11, von dort in Le Maout & Dcne. und Engler & Prantl copirt.)
Folia 1/2—3/4 incisa laciniis ± 45(40—50). Petioli 3—3 1/2 m, folia ± ± 70 cm longa . . . . . C. gigantea O.Ktze.
(Hierzu *C. palmata* Spruce p. p. Journ. Linn. Soc. XI, 182.)

Der wurzelständige Blüthenstiel von C. gigantea ist über ein Meter lang; den Blattstiel notirte ich mit 10 Fuss; die grünlichen, schliesslich rothen saftigen, Arum ähnlichen Beeren sitzen in tiefen Höhlen des 2—4 cm breiten und 20 cm langen Kolben. Die 4 Narbenstrahlen erscheinen kürzer und breiter als bei den anderen Arten, soweit dies bekannt ist. Ich fand die Pflanze mitten im Urwald, was ich hervorheben will, da man das Vorkommen der Panamahüte liefernden Pflanze auf Panama bezweifelt hat.

C. palmifolia OK. (*Salmia p.* W.; *C. Plumieri* Kunth) vel sp. proxima. Costarica: Baguar. Ohne Blüthen und Früchte, daher nicht sicher bestimmbar.

190. Typhaceae.

Sparganium eurycarpum Engelm. Pennsylvanien.

Typha angustifolia L. var. **domingensis** Pers. Caracas.

191. Araceae.

Acorus Calamus L. β **terrestris** Engl. Java: Dieng.

Alocasia indica Schott (Roxb.). Java.

Amorphophallus spectabilis Engl. (Miq.) Java: Tjibodas.

Von meinem Diener mir zugetragen. Der Stiel ist manchmal bis doppelt länger als von Miquel angegeben. Die Farbe des frischen Exemplares notirte ich wie folgt: Blüthenscheide grünlichschwarzbraun, innerhalb unten weiss, ausserhalb unten wie der Blattstiel graugrün, weiss marmorirt. Weibliche Blüthen bleichgelb, männliche rothbraun, blüthenloser hohler Fortsatz des Kolben graulilla.

A. variabilis Bl. Java: Sagaranten.

Anthurium acaule Schott (Jacq.) var. portoricensis O.Ktze. Portorico. Ich unterscheide bei dieser von den Antillen und aus Venezuela bekannten

epiphytischen Art mit lederigen, entfernt fiedernervigen, stark reticulaten, basal lang verschmälerten, grossen Blättern ohne abstehende Randnerven 3 Varietäten:

α Scolopendrium OK. (Spr.) Folia angusta (1 : 6—8).

β portoricense O.Ktze. Folia lanceolata (1 : 4—5). (In Kew auch aus Portorico sub Nr. 104 Garber.)

γ ellipticum OK. (C.Koch & Bché.) Folia lata (1 : 3—4).

Die C.Koch'schen Originale, bez. deren von Mr. N.E.Brown hergestellten Paus-Copieen zeigen theils breitere, theils schmälere Blätter, die Engler'schen Exemplare in Kew nur breite; letztere machen aber den Eindruck einer durch Kultur veränderten Gartenpflanze und zeigt 1 Exemplar deutlichen freien, 2 cm langen Kolbenstiel, das andere einen kurzen mit der Spatha verwachsenen, sodass also der Hauptunterschied, den Engler bezüglich A. ellipticum und acaule angiebt, nicht constant ist. Diese Inconstanz lassen auch andere Exemplare erkennen und Jacq. am. t. 153 bildet einen distincten Kolbenstiel ab, was mit dem angeblichen Character von A. acaule nicht harmonirt. Uebrigens ist dieses Merkmal auch bei dem nächstverwandten *A. Wagneriannm* = A. crenatum variabel. Was nun den Blattstiel betrifft, so ist er an ausgewachsenen Blättern auf der Oberseite gefurcht, unterseits gerippt; die obere Furche setzt sich auf dem Mittelnerv des Blattes fort, verflacht sich aber schnell, wird in der Blattmitte gewölbt und nach der Blattspitze zu schmal erhaben.

A. crenatum Kth. (L.) Costarica. Hierzu *A. Wagneriannm* C.Koch & Bché. Engler stellt A. crenatum = *Pothos crenata* L. unrichtig zu voriger Art, denn *Pothos crenata* L. beruht auf Plumier t. 39, welche undulate Blattränder zeigt, was Plumier irrig als f. serratis und L. als f. crenatis bezeichnete. Ein Hauptunterschied von A. crenatum und A. acaule ist, dass ersteres dünne Blätter hat, die getrocknet welligen Rand zeigen, während A. acaule ledrige Blätter hat, die getrocknet glattrandig bleiben; ausserdem sind die Kolben kürzer und ± zurückgekrümmt etc. Bezüglich der Blattbreite variirt A. crenatum in ähnlicher Weise wie A. acaule.

A. nymphaeaefolium C.Koch & Bché. var. ornatum OK. (Schott) Folia sublongiora (1 : 1½). Silla de Caracas. Die normale Form hat kürzere, bez. breitere Blätter (1 : 1—1¼).

A. pentaphyllum Kth. (Aubl.) Costarica: Baguar.

A. trinerve (Miq.) vel. sp. aff. Costarica: Port Lemon.

Arisarum vulgare Lk. δ **subexsertum** Engl. Gran Canaria.

Die Gattung ist Ludwig 1737 zuzuschreiben, sonst würde *Arisarum* Rumpf für andere Gattungen zu prüfen sein.

Arisaema filiforme Bl. f. ternata und f. pedatisecta O.Ktze. Java: Gede. Der fadenförmige Fortsatz des Blüthenkolben wird bis 22 cm lang. Diese Art hat ternate Blätter mit gestielten ungetheilten Blättchen (= f. ternata), deren 1 oder 2 seitliche sich öfters theilen (= f. pedatisecta); daher ist die Eintheilung der Arten bei Schott und bei Engler in trisecte und pedatisecte Arten nicht durchgreifend.

Arodes Heister ex Fabric. enum. pl. hort. helmst. (1763) pag. 42 unter Monocotyledones bacciferae, floribus monopetalis irregularibus quasi auritis. „*Calla foliis sagittato cordatis spatha cucullata spadice superne masculo* L. sp. 1; *Arum aethiopicum flore albo odorato, moschum olente.* Comm. H. Amst. I F. 50."

Das betrifft also *Calla aethiopica* L., auf welche 1815 Kunth die Gattung *Richardia* (*R. africana* Kth.), non Richardia* L., und 1826 Sprengel die Gattung *Zantedeschia* (*Z. aethiopica* Spr.) basirte. Dabei hatte Kunth Richardia

L. in *Richardsonia*[1]) geändert und dann seine neue Gattung *Richardia* Kunth begründet. Da aber solch corumpirte Wörter wie Goodenia für Goodenoughia, Cavanilla und Cavanillesia, Trinia und Triniusia etc. oder Richardia L. für Richardsonia als andere Wörter gelten, war diese Correctur unstatthaft und verschiedene Autoren bevorzugten deshalb *Zantedeschia* für *Richardia* Kunth; aber beide werden zu Synonymen, da der ältere Name Arodes oder, wie Heister & Fabricius schrieben, Aroides wieder herzustellen ist. Es ist übrigens wahrscheinlich, dass der Name schon in der mir nicht zugänglichen 1. Ausgabe von Fabricius en. pl. h. helmst. steht. Ausserdem ist noch einer *Aroides* „Boerh." von Ludwig 1737 aufgenommen worden, welche Dieffenbachia, Philodendron etc. enthält, aber ein genus dubiosum ist und bleiben wird.

Arodes aethiopicum OK. (*Calla aeth.* L.) Auf Madeira oft gebaut und manchmal subspontan. Die anderen Arten sind nach Engler l. c. von *Richardia* übertragen: Arodes albomaculatum (Hk.f.), angustilobum (Schott), hastatum (Hk.f.), melanoleucum (Hk.f.) OK.

[] **Asterostigma** Fisch. & Mey. Bull. Ac. Pet. III (1845) p. 148... „$^{31}/_{V}$ 1844". Sehr ausführliche Beschreibung, welche von Schott, Engler, N.E.Brown, BHgp. völlig übersehen wurde; die Gattung ist, wie es scheint, zufällig unter demselben Namen 1852 von Schott neu begründet worden und = *Staurostigma* Scheidw. 1848, welcher Name jetzt dem 3 Jahre älteren von F.& M. weichen muss. Mr. N.E.Brown identificirte, als ich ihm den Fall zur Prüfung vorlegte, die 2 „Asterostigma", indem er nur offen liess, ob vielleicht Asterostigma Langsdorfianum F.& M. eine andere Art sei, als Asterost. Langsdorfii C.Koch, die von Schott syn. 125 mit ? zu A. concinnum und von Engler als Varietät dazu gestellt wird. Die Arten sind, Engler l. c. folgend: Ast. luridum OK. (*Caladium l.* Lodd. bot. cab. t. 1590 ± 1831 = *Philodendrum l.* Kth. 1841 = ? *St. odorum* Scheidw. 1848 = *Ast. concinnum* Schott 1852 = ? *A. Langsdorffi* C.Koch 1854), Tweedianum* Schott, Luschnathianum* Schott, Pavonii* Schott, vermitoxicum* Griseb. und Ast. Riedelianum OK. (*Rhopalostigma Ried.* Schott = *Staurostigma Ried.* Engl.).

Biarum = Homaida.

Colocasia Ludwig (1737) def. 97 „Raj." „Folia laevia pedunculo in umbilicum inserto, reliqua *Ari.*"; Necker 1790, Lk. 1829, Schott 1832 = *Caladium* Rumpf (1745) V 83 t. 110. Da Rumpf nur diese 1 Art von *Caladium* hatte, welche = *Arum Colocosia* und *esculentum* L. 1753 = *Colocasia antiquorum, acris, Fontanesii* und *esculentum* Schott = *Arum peltatum* Lam. 1789 = *Caladium esculentum* Vent. 1803 = Colocasia esculenta* Schott em. ist, müsste die Gattung *Caladium* Rumpf heissen und Caladium Schott „Vent." müsste dann auch einen anderen Namen erhalten, wenn nicht die Gattung vorher schon von Ludwig aufgenommen worden wäre. Auch Burmann 1737 hatte sie aufgenommen, aber in dubiöser Weise. Raj. Meth. 70, bez. Boerhaave, aus dessen Index plant. ja Ludwig das meiste entnahm, hatten ebenfalls auf die genannte Art bloss oder doch zunächst die Gattung basirt.

C. esculenta Schott (L.) em. Cultivirt in China, Java, Hinterindien; Madeira. Der Name *Colocasia antiquorum* Schott für die erweiterte Species ist aus Prioritätsgründen unbedingt zu verwerfen.

Corynophallus Schott (1857 Oestr. Bot. Ztg. 389) em. sensu *Hydrosme*

---

1) Nach Richard Richardson benannt; die Ableitung des Wortes Richardia bei Linné könnte auch auf den Vornamen bezogen werden.

Schott (1857 l. c. sed nomen nudum ex t. 56 inedita Klotzschii) 1858 em. Engl. incl. *Hansalia* und *Raphiophallus* Schott 1858 in prod. Ar. etc.; Engler, der ausser *Hansalia* die citirten Synonyme 1879 in DC. suites II noch als für Gattungen geltend getrennt aufführt, hat in Nat. Pfl. fam. II^{III} die Gattung erweitert, aber in der Auswahl des Namens kann ich nicht folgen, denn er bevorzugte *Hydrosme*; dieser Name ist auf *Amorphophallus mossambicensis* Klotzsch t. 56 ex Peters, Reisewerk, welche t. 56 Schott vor ihrer Publication gesehen, basirt, aber 1857 noch n. n. Die Beschreibung zu *Hydrosme* erfolgte erst im Jahre 1858 und die t. 56 ist erst 1863 publicirt worden. Es kann daher nur der 1857 mit Diagnose publicirte Namen Corynophallus gelten. Die anderen Namen sind sämmtlich erst 1858 aufgestellt worden, wenn auch Engler in DC. suites bei *Hansalia* und *Rhaphiophallus* versehentlich „syn." p. 133 und p. 125 angiebt, wofür es „prod." heissen muss. Schott's Synopsis ist 1856, der Prodromus aber 1858 erschienen.

Die Arten sind: Corynophallus leonensis* Engl. (*Amorphophallus leonensis* Lem. 1842 = *Cor. Afzelii* Schott 1860), angolensis (*Hydrosme a.* Welw.), consimilis (*Amorphophallus c.* Bl.), Fontanesii (*Amorphoph. F.* Bl.), gratus (*Hansalia g.* Schott), Hohenackeri (*Raphiophallus H.* Schott), maximus (*Hydrosme m.* Engl.), mossambicensis (*Hydrosme m.* (Schott) OK. Diese nach Engler's Monographie in DC. suites II, wo auch die weitere Synonymie sich findet.

Dieffenbachia Seguine Schott (Jacq.) Portorico: Cayey; wird 3 m hoch.

Dracunculus Mill. Ende 1737, gard. dict.; Schott 1832. Der erste nach 1735 aufgenommene Name Dracunculus, der von Burmann (Anfang 1737) in thes. zeyl. mit 8 indischen Arten gehört nicht hierher, aber die 8 Arten Burmann's gehören schwerlich zu einer Gattung und sind meist nicht zu recognosciren. Dann kommt Ludwig def. plant. Mitte 1737, der nach Tournefort, Ray, die Gattung einfach definirte: Folia in magnas et profundas lacinias divisa; reliqua Ari. Darin sind auch die ostindischen Arten enthalten. Hierauf kommt Miller Ende 1737, der im Gardener dict. 3 Arten aufführt: *Dracunculus polyphyllos* C.Bauh.; das ist Dracunculis vulgaris Schott und noch 2 Garten-Arten, die er selbst nur als Varietäten von ersterer bezeichnet. Vor Schott haben noch Linné 1747 und Adanson 1763 Dracunculus aufgenommen; beide aber in anderem Sinne.

D. canariensis Kth. Tenerifa: bei Orotawa.

[] **Eminium** Bl. 1835 § Ari; Schott (1856) Aroideae p. 16 mit einer Art = *Typhonium* Led. 1853, non *Schott 1829 = *Helicophyllum* Schott (1856) Aroideae p. 20 mit einer Art, non Helicophyllum* Brid. 1827 genus musc. Der Name Eminium hat also in doppelter Weise die Priorität vor *Helicophyllum* und letzterer Name ist ausserdem wegen der Moosgattung zu verwerfen. Die Arten sind nach Engler l. c.:

Helicophyllum crassifolium Engl. = *E. Ledebourii* Schott 1856 = *Typhonium crassifolium* Led. 1853 = *Biarum Lehmannii* Bge. 1851
= Eminium Lehmannii OK.

Helicophyllum Rauwolfii Schott 1860 = *Arum Rauwolffii* und *heterophyllum* Bl. 1835 (Aucher) = *Arum intortum* Russ. 1794 = *Hel. Rusellianum* etc. Schott 1860
= E. intortum OK.

Hel. crassipes Schott 1856 = *Arum spic.* Bl. 1835 = E. spiculatum OK.

Helicophyllum = Eminium.

[] **Homaid(a)** Adans. (1763) p. 479 auf *Arum tenuifolium* L. sp. I 967 Nr. 17 basirt = *Biarum* Schott 1832. Ich habe, da es Andanson unterliess, durch Anhängung von a den Namen latinisirt. *Biarum Homaid* Bl. gehört nach Engler wahrscheinlich zu *Arum gramineum* Russ. = *Biarum Russellianum* Schott = Homaida graminea OK. Dagegen ist die Art, worauf Adanson die Gattung basirte = H. tenuifolia OK. (L.) = *Biarum tenuifolium & gramineum* Schott. Die Arten, welche ich noch von *Biarum* zu übertragen habe, sind nach Engler l. c. folgende: Homaida Bovei (Bl.), Carduchorum (*Cyllenium C.* Schott), eximia (*Ischarum e.* Schott&Kotschy), Olivieri (*Ischarum O.* Schott), Pyrami (*Ischarum P.* Schott), Spruneri (*Biarum Spr.* Boiss. = *Cyllenium Spr.* Schott p. p.) OK.

Hydrosme = Corynophallus.

Monstera obliqua Walp. (Miq.) Trinidad.

M. sp. Die an den Bäumen hinankletternde Jugendform mit distichen nahestehenden, anliegenden, kurzgestielten Blättern, den oberen späteren Zweigblättern meist gar nicht ähnlich; aber, da diese Jugendformen wenig beschrieben sind, ist die Species nicht festzustellen.

[] **Nebrownia** OK. = *Philonotion* Schott 1858 non (Philonotis)* Brid. 1827 gen. musc. Philonotis und —ion sind nur 2 Schreibweisen eines Wortes innerhalb erlaubter orthographischer Grenzen. Ich widme diese Aracee dem tüchtigen Kenner der Araceen etc. N.E.Brown, A.L.S. in Kew zur freundlichen Erinnerung. Die einzige Art ist Nebrownia Spruceana OK. = *Philonotion Spruceanum* Schott.

[] **Orontium** L. 1751 ist zwar (cfr. S. 520) nur ein Substitut für *Aronia* Mitch. 1748, aber letzteres Wort ist von Arum, oder wie ältere Autoren auch schrieben Aron, durch Anhängung von ia nicht genügend verschieden. Aronia Pers. ist ganz anderer Ableitung.

Philonotion = Nebrownia.

Pistia stratiodes L. Venezuela: Caracas. Anam. Birma.

[] **Potha** Burm. (1737) thes. zeyl. 197 p. p. „Herm. zeyl. p. 6 non 24“; Potha L. fl. zeyl. (1747) Nr. 329; Potha Dassow diss. (1747) Nr. 1067 und mit citirter Nr. 329 = Pothos Dassow l. c. im Register. Linné trennte im Jahre 1747 Hermann's Potha p. 6 und p. 24 in 2 Gattungen, von denen er Potha Herm. p. 24 unter Nr. 406 als Phantis beschrieb, die aber noch jetzt unaufgeklärt ist. Dassow's Dissertation ist die Diagnosenergänzung der neuen Genera in Linné's flora zeyl.; auch er schrieb Potha im Text und erst im Index versehentlich *Pothos*. Letztere Schreibweise wurde später die übliche.

Rhaphidophora glauca Schott (Wall.) Sikkim.

R. grandis Schott. Sikkim. Nach N.E.Brown von R. *decursiva* Schott, mit der sie Engler vereinigt, verschieden.

Remusia vivipara Schott. Sikkim, 1000 m.

Richardia = Arodes.

Schismatoglottis calyptrata Zoll.&Mor. (Roxb.) α obtusa O.Ktze. Spadix obtusus brevior. Java: Beutenzorg.

β longipes OK. (Miq.) Spadix acuminatus longior. Java: Sagaranten.

β wird von Engler nur als Synonym behandelt; aber die Kolbengestalt ist auffallend verschieden, um wenigstens Varietäten zu rechtfertigen.

Spathiphyllum cannifolium Schott (Sims) Trinidad.

[] **Spathyema** Raf. (1808) Med. Rep. New-York und 1809 in Desv. Journ. II p. 171 = *Symplocarpus* Salisb. 1812. Die einzige Art, beiderseits auf *Dracontium foetidum* L. basirt, ist Sp. foetidum* Raf. = *Sym. f.* Salisb.

Staurostigma = Asterostigma.

Symplocarpus = Spathyema.

Syngonium auritum Schott. (L.) Costarica.

Xanthosma helleborifolium Schott (Jacq.). Venezuela, Panama.

X. robustum Schott vel sp. aff. f. maximum; caudex — 2 m altus; petioli — 2 m longi; folia — 1 m longa, spatha ± 30 cm longa. Costarica: Baguar.

(Zantedeschia = Arodes.)

192. Lemnaceae.

Lemna minor L. Java.
L. polyrhiza L. Java.

194. Alismaceae (& Butomaceae).

Alisma Plantago L. var. parviflora OK. (Pursch 1814 = var. *micropetalum* Celak. 1881) U. St.: Garrison am Hudsonfluss.

Butomopsis = Tenagocharis.

Echinodorus bracteatus Micheli. Colon.
E. cordifolius Griseb. (L. p. p. = *E. rostratus* Engelm.) Portorico.

Hydrocleis nymphodes Buchenau (Hb. & Bpl.) Caracas.

Limnocharis flava Buchenau (L.) Java: Beutenzorg etc. in Reisfeldern häufig; aus Amerika.

Sagittaria graminea Mchx. Pennsylvanien.
S. sagittifolia L. var. **latifolia** Torr. (W.) U. St.: Am Eriesee.
var. **gracilis** Bolle. Turong in Anam. Buchenau in Engler's Jahrb. 1882 meint, *S. variabilis* Engelm. = *S. latifolia* W. em. als amerikanische Art entgegen Micheli in DC. Monogr. III (v. *variabilis* Micheli) auf Grund längerer Filamente aufrecht erhalten zu sollen; aber abgesehen, dass Engelmann in seiner gewohnten schematisirenden und Zwischenformen vernachlässigenden Weise die Formen mit kürzeren Filamenten anders benannte (calycina), bez. daraufhin Arten gruppirte, so ist doch die Angabe der 2 Mal so langen Filamente als die Antheren übertrieben und bestätigt sich nur manchmal. Die längsten Filamente in der alten wie in der neuen Welt finden sich bei üppigen Exemplaren und zwar sind die der diöcischen Formen durchschnittlich länger als die monöcischen Exemplare. Monöcie und Diöcie und Filamentlänge ist übrigens hier völlig unabhängig von der Blattform, die bekanntlich äusserst variabel ist.

Tenagocharis Hochst. ist, wie Buchenau l. c. ausführt, 1 Monat vor *Butomopsis* Kunth publicirt.
T. latifolius Buchenau (Don) Bengalen.

195. Najadaceae.

Alga Ludw. (1737) def. 138; Böhmer-Ludwig (1760) def. 503 (non *Alga* Ad. 1763) = *Posidonia* Koen. 1806. Ludwig citirt Tournefort, der t. 337 diese Gattung noch ohne die gestielten Inflorescenzen abbildet, die auch Ludwig

nicht kennt, der folgende Diagnose giebt: Planta ad litora crescens [Classis XX § submarinae]; folia graminea vel arundinacea; radix arundinacea comosa. Das ist allerdings wenig (Boehmer giebt 1760 etwas mehr Beschreibung der sterilen Pflanze), aber die allbekannte Mittelmeerpflanze kann aus der Beschreibung und Abbildung auch ohne Inflorescenzen sicher recognoscirt werden und ist darnach nicht mit Zostera L. 1749, zu der sie Linné später stellte, welche keine schopfigen „Wurzeln“ hat, zu verwechseln. Tournefort hatte beide unter Alga und Adanson, als er den Namen Alga aufnahm, beschreibt nur Zostera L. 1747 mit blattscheidenständigen Inflorescenzen. Boehmer 1760 stellt Zostera L. zu Ruppia und führt Alga besonders auf. Der Name Alga ist sonst nicht weiter für eine Gattung verwendet worden, sondern nur im Plural als Algae und zwar bei Linné incl. Lebermoose, Lemna, Marsilea etc., bei Jussieu u. A. incl. Flechten. Ich wüsste kein § der Regeln, wonach dieser alte Name Alga zu verwerfen wäre. Die jetzige Anwendung des Wortes Algae stammt von Roth 1800, aber noch Fries 1846 schloss darin die Lichenes ein. Die 2 Arten sind Alga oceanica OK. = *Zostera o.* L. = *Posidonia o.* Del. und Alga australis OK. = *Pos. austr.* Hk.f.

[] **Phucagrostis** (melius Phycagrostis) Cavolini (Caulinus) 1792 in „Phucagrostidum Theophrasti anthesis“ p. p. em. Willd. 1806, Pers. 1807, Gussone, Gordani, Tenore, Parlatore, Ruprecht, Ehrenberg & Hemprecht = *Cymodocea* Koenig 1805 em. Aschs. & Magn. Koenig veränderte unter Wortverwechselung: „Phucagrostis Theophrasti major *Caul.*“ anstatt Phucagrostis major „*Theophrasti*“, als er eine Art: Ph. minor Cavol. (nunc Zostera) ausschied, den übrigens guten Namen Phucagrostis Cavol. „Theophr.“, in *Cymodocea.* Nun hat Cavolini zuerst die Pflanze näher beschrieben, abgebildet und klargestellt und zwar sehr gut, wie die Autoren übereinstimmend zugeben. Der Einwand, welchen Ascherson in Linnaea 35 p. 181 und 192 erhebt, dass Phucagrostis major ein Gattungsname sei, ist weder sicher, noch würde er genügend zur Verwerfung des Namens sein; cfr. meinen Commentar zu Regel 60 in der Einleitung. Uebrigens gebraucht Cavolini den Namen Zostera oceanica L. in gleicher Weise und nicht als Doppelwort für eine Gattung.

Ascherson macht l. c. sehr richtig darauf aufmerksam, dass *Cymodocea* Koenig nicht 1806, sondern schon 1805 veröffentlicht und dass das Datum für Phucagrostis „W.“ sp. pl. vol. IV pars II 1805 zweifelhaft sei. Ich habe in der That dafür 1806 ermittelt; aber dieses Datum ist überhaupt nicht ausschlaggebend, sondern nur das von Cavolini 1792. Man darf die Hälfte einer Gattung abtrennen, die hier noch dazu zu einer älteren Gattung fällt, ohne dass der Name zu verwerfen ist. Ich kann mich daher nur den vielen Autoren anschliessen, die Phucagrostis Cavol. aufnahmen und damit auch Cavolini's Verdienste um diese Pflanze in besserem Andenken erhalten. Der Typus der Gattung ist *Phucagrostis major* Cav. 1792, W. 1806 = *Zostera nodosa* Ucria ± 1789 = *Cymadocea aequorea* Koenig 1805 = *Cymadocea nodosa* Aschs. = Phycagrostis nodosa OK.

Die anderen Arten sind: Phycagrostis isoetifolia OK. (*Cym. i.* Aschs.), manatorum OK. (*Cym. m.* Aschs.), ciliata* Ehrb. & Hempr. (*Zostera c.* Forsk. = *Cym. c.* Ehrb.), antarctica* Ruprecht (*Ruppia a.* Lab. = *Cym. a.* Endl.), rotundata* Ehrb. & Hempr., serrulata OK. (*Caulinia s.* R.Br. 1810 = *Cym.* Aschs. & Magn.)

Posidonia = Alga.

Potamogeton lonchites Tuckerm. U. St.: Madisonriver.

P. marinus L. (*P. filiformis* Pers.) U. St.: Nebraska.
P. pectinatus L. Pennsylvanien.
P. pusillus L. Madisonriver.

Ruppia maritima L. An einer schwachsalzigen Quelle bei Puerto Cabras, Fuerteventura. Neu für die Canaren.

Triglochin maritimum L. U. St.: Rocky Mountains.

Zannichellia palustris L. U. St.: Nebraska.

Zostera nana Roth ? Anam: Turong.

196. Eriocaulonaceae.

[] **Dupatya** Vell. (1825) descr. fl. flum. 36/7 Nr. 42 = *Paepalanthus* Mart. 1833/5; nicht 1830, wie in Pfeiffer unrichtig steht. Vellozo hat l. c. 3 Arten:

Dupatya aequalis* Vell. = *Paepalanthus blepharocnemis* Mart.

Dupatya hirsuta* Vell. = *Paepalanthus Dupatya* Mart.

Dupatya ligulata* Vell. non satis nota, von Koernicke mit ?, aber unrichtig, zu Eriocaulon Kunth gestellt; denn Vellozo stellt die Gattung in Triandria, die wesentlichste Differenz mit dem doppelt so viel Stamina enthaltenden Eriocaulon. Aber selbst wenn 1 Art versehentlich dazugestellt wäre, müsste die unrechtmässige *Paepalanthus* durch Dupatya ersetzt werden. Martius verwendete Dupatya willkürlich zum Speciesnamen.

Die anderen Arten sind nach Koernicke's Bearbeitung in Martius Flora Bras. III[I] 1863 übertragen; Autorcitate in [] beziehen sich auf *Eriocaulon*, in () auf *Paepalanthus*: Dupatya aciphylla [Bong.](Kcke.), affinis [Bong.](Kth.), alpina (Kcke.), amoena (Kcke.), andicola (Kcke.), angustifolia (Kcke.), anomala (Kcke.), anthemidiflora [Bong.](Kth.), appressa (Kcke.), arenaria [Gard.](Kcke.), argentea [Bong.](Kcke.), Argyrolinon (Kcke.), Armeria (Mart.), atrovirens (Kcke.), bahiensis [Bong.](Kth.), bisulcata (Kcke.), Blanchetiana (Kcke.), blepharophora [Bong.](Kth.), Bongardii (Kth.), Brachypus [Bong.](Kth.), brasiliensis [(Mart.)], bryodes [Bong.](Kth.), caespititia (Mart.), caespitosa [Wikstr.](Kcke.), calva (Kcke.), canescens [Bong.](Kcke.), capillacea (Kl.), capillaris [Bong.](Kcke.), Capito (Kcke.), caulescens [Poir.](Kth.), centaurodes [Bong.](Kcke.), chrysantha [Bong.](Kcke.), ciliata [Bong.](Kth.), circinnata [Bong.](Kcke.), Clausseniana (Kcke.), compacta (Gardn.), conduplicata (Kcke.), confusa (Kcke.), consanguinea (Kcke.), corymbosa [Bong.](Kth.), crassicaulis (Kcke.), crassifolia [Bong.](Kcke.), curvifolia [Bong.](Kth.), decussa (Kcke.), dendrodes [HBK.](Kth.), densiflora (Kcke.), densa (Kcke.), denudata (Kcke.), dianthodes (Mart.), dichotoma (Kl.), distichophylla [(Mart.)], divaricata [Bong.](Kth.), dubia (Kcke.), eburnea (Kcke.), elata [Bong.](Kcke.), elegans [Bong.](Kth.), elongata [Bong.](Kcke.), ensifolia [HBK.](Kth.), Erigeron (Mart.), eriophylla (Mart.), exigua [Bong.](Kcke.), falcifolia (Kcke.), fasciculata [Rottb.](Kcke.), fastigiata [Bong.](Kcke.), fertilis (Kcke.), Fischeriana [Bong.](Kcke.), flaccida [Bong.](Kth.), flagellaris [Guillemin](Kth.), flavescens [Bong.](Kcke.), flaviceps (Kcke.), flavidula [Mchx.](Kth.), fluitans (Mart.), foliosa (Kcke.), Freyreissii [Thbg.](Kcke.), Funkeana (Kcke.), fuscoater (Kcke.), Gardneriana (Walp.), geniculata [Bong.](Kth.), glareosa [Bong.](Kth.), glaucescens (Kcke.), goyazensis (Kcke.), gracilis [Bong.](Kcke.), graminea [Bong.](Kth.), granatensis (Kcke.), guyanensis (Kl.), helminthorhiza (Mart.),

heterophylla (Kcke.), Hilairei (Kcke.), hirsuta [Wikstr.](Kth.), homomalla [Bong.](Mart.), Humboldtii (Kth.), imbricata (Kcke.), incana [Bong.](Kcke.), intermedia (Kcke.), inundata (Kcke.), ithyphylla [(Mart.)], Kegeliana (Kcke.), Klotzschiana (Kcke.), Lamarckii (Kth.), lanatoalba (Mart.), lanceolata (Kcke.), Langsdorffii [Bong.](Kcke.), lanuginosa (Kcke.), laricifolia (Gard.), latifolia [Bong.](Kcke.), laxifolia (Kcke.), leucoblephara (Kcke.), Liebmanniana (Kcke.), lingulata [Bong.](Kth.), longifolia (Kcke.), Lundii (Kcke.), luxurians (Kcke.), macrocephala [Bong.](Kcke.), macrorhiza [Bong.](Kth.), Martiana (Kcke.), melaleuca [Bong.](Kth.), meridensis (Kl.), microphylla [Guillemin](Kth.), minarum (Kcke.), minutula (Mart.), mucronata [Bong.](Kth.), muscosa (Kcke.), myocephala [(Mart.)], neglecta (Kcke.), nitens [Bong.](Kth.), nitida [Bong.](Kth.), nivea [Bong.](Kth.), nubigena (Kth.), oblonga (Kcke.), obtusifolia [Steud.](Kcke.), ochrocephala (Kcke.), Oerstedtiana (Kcke.), oligocephala (Kcke.), ovata (Kcke.), oxyphylla (Kcke.), pachyphylla (Kcke.), pauciflora (Kcke.), perpusilla (Kth.), petraea (Kcke.), philodicodes (Kcke.), pilifera [Bong.](Kth.), pilosa [HBK.](Kth.), pilulifera (Kcke.), planifolia [Bong.](Kcke.), plantaginea [Bong.](Kcke.), plantaginodes [Ham.](Kcke.), Plantago (Mart.), plumosa [Bong.](Kcke.), polyantha [Bong.](Kth.), polygona (Kcke.), polytrichodes (Kth.), prolifera [Bong.](Kcke.), propinqua (Kcke.), prostrata (Kcke.), puberula (Kcke.), pubescens (Kcke.), pulchra (Kcke.), pulla (Kcke.), pusilla [Bong.](Kcke.), ramosa [Wikstr.](Kth.), reclinata (Kcke.), regalis (Mart.), Regeliana (Kcke.), Riedeliana [Bong.](Kcke.), rigidula (Mart.), rigida [Bong.](Kth.), rufula [St. Hil.](Kth.), Ruprechtiana (Kcke.), saxatilis [Bong.](Kcke.), saxicola (Kcke.), Schlechtendalii (Kcke.), Schlimii (Kcke.), Schomburgkii (Kl.), Schuechiana (Kcke.), scirpea (Mart.), sedodes (Mart.), selaginodes [Bth.](Kcke.), Sellowiana (Kcke.), sessiliflora [(Mart.)], simplex (Miq.), spadicea (Kcke.), spathulata (Kcke.), speciosa [Bong.](Kcke.), spiralis [Bong.](Kcke.), Spixiana (Mart.), stricta (Kcke.), subtilis (Miq.), succisa (Mart.), supina (Kcke.), tenuis [HBK.](Kth.), tortilis [Bong.](Mart.), triangularis [L.](Kcke.), trichopetala (Kcke.), trichophylla [Bong.](Kcke.), truxillensis (Kcke.), tuberosa [Bong.](Kth.), umbellata [Lam.](Kth.), uncinata (Gard.), vaginata (Kcke.), velloziodes (Kcke.), vernoniodes (Kth.), verticillata [Bong.](Kth.), villosula (Mart.), viridis (Kcke.), vivipara [Bong.](Mart.), Wahlbergii [Wikstr.](Kcke.), Weddelliana (Kcke.), Widgreniana (Kcke.), xeranthemodes [Bong.](Mart.) OK. und folgende mit zu verändernde Speciesnamen:

Paepalanthus Schraderi Kcke. 1863 = *P. bifidus* Kth. = *Eriocaulon bifida* Schrad. 1824 = Dupatya bifida OK.
P. falcatus Kcke. = *Er. pedunculatum* Bong. 1831 = D. pedunculata OK.
P. Steudelianus Kcke. c. syn. *Er. bisumb.* Steud. = D. bisumbellata OK.

Eriocaulon heteranthum Bth. Hongkong.
E. quinquangulare L. Turong: Anam.
E. trilobum Ham. Java: Dieng.
E. Wallichianum Mart. Singapur.

Paepalanthus = Dupatya.

Tonina fluviatilis Aubl. Venezuela (Prof. Ernst dedit).

198. Restiaceae.

Calorophus Labill. 1806 (corr. Calostrophus auct. pl.) = *Hypolaena* R.Br. 1810. Labillardière hatte die Gattung mit der noch giltigen Art Calorophus elongatus* Lab. begründet; ausserdem sind noch folgende Arten bereits dazu gestellt worden: C. densus* Nees, C. flexuosus* Nees, C. gracilimus* F.v.M., C. lateriflorus* F.v.M. (*Restio l.* R.Br.). Alle diese Arten haben später theils Maxwell T. Masters cfr. dessen Monographie in DC. suites I, theils Bentham in fl. austr. unnöthig und rechtswidrig in *Hypolaena* umgetauft. Masters, der sonst gern die Jahreszahlen bei concurrirenden Gattungsnamen l. c. dazu schreibt, hat diese bei Calorophus vergessen. In Masters' Monographie sind zunächst folgende Speciesnamen zu ändern:

Hypolaena Eckloniana Mast. = *Restio digitatus* Thbg. herb. (an ejus Diss. ? schreibt Masters hinzu, aber wenn die Beschreibung ungenügend oder mangelhaft ist, so entscheidet doch das Originalexemplar!) = C. digitatus OK.

Hypolaena fastigiata R.Br. prod. p. 257 = *Restio clavatus* R.Br. l. c. p. 246 = C. clavatus OK. Bis auf die verschiedene Geschlechtsendung sind folgende Speciesnamen unverändert zu übertragen, wobei ich die Autorcitate der *Hypolaena*-Species in Parenthese setze:

Colorophus ? anceps (Mast.), ? asper (Mast.), Benthamii (Mast.), ? Burchellii (Mast.), exsulcus (R.Br.), fasciculatus (Mast. = *Restio f.* R.Br.), filiformis (Mast.), ? gracilis (Mast.), impolitus (Mast.), laxiflorus (Nees), pubescens (Mast.), tenuis (Mast.), vestitus (Mast.), ? virgatus (Mast.) OK.

199. Cyperaceae.

Bis auf die canarischen Arten von Herrn Apotheker Otto Böckeler bestimmt; die neuen Arten sind in Boeckeler's Beiträge zur Kenntniss der Cyperaceen 1888 beschrieben. Das nachstehende Verzeichniss nebst einigen Ergänzungen, Correcturen und infolge meiner später vorgenommenen Revision der Generanamen veranlassten Namensveränderungen habe ich gefertigt.

[] **Bisboeckelera** OK. = *Hoppea* (male *ia*) Nees 1842 non W.* 1801. Die Gentianacee Hoppea wird von BHgp. aufrecht erhalten, daher muss die Cyperacee neu benannt werden. Aus Dankbarkeit widme ich sie dem Cyperaceenmonographen Otto Boeckeler; da es aber schon eine Boeckelera giebt, verwendete ich das Praefix Bis. Die Arten sind: *Schoenus longifolius* Rudge (cfr. BHgp.) = *H. microcephala* Bcklr. = Bisboeckelera longifolia OK. Ferner unverändert von *Hoppea* übertragen: Bisboeckelera irrigua (Nees), angustifolia (Boeck.) OK.

Calyptrocarya angustifolia Nees em. OK. var. brevicaulis OK. (Nees). Trinidad; Panama. [Syn. *C. fragifera* Nees (Rudge) sensu Bcklr., sed *Schoenus fragiferus* Rudge est Rhynchospora cyperodes Mart.]

Carex aestivalis Curt. U. St.: Alleghany.

C. baccans Nees. *α* normalis. Utriculis ± fuscis squamis pallidis. Anam. *β* aurantiaca O.Ktze. Utriculis apice rubro aurantiacis squamis fuscis. Sikkim: Rugnothal.

γ nigra O.Ktze. Utriculis apice nigris, squamis pallidis. Java: Malawarberg.

δ recurvirostris OK. (G.Kze.) Utriculis olivaceis longius rostratis; f. scabriuscula O.Ktze. Utriculis scabriusculis. Sikkim: Kersiong.

C. bengalensis Roxb. Hongkong.

β **virgata** Bklr. (Miq.) Java: Hochmoor im Dienggebirge.
f. **glauca** Bklr. Foliis glaucis. Sikkim.
C. brunnea Thbg. Japan.
C. composita Booth. Sikkim.
C. crinata Lam. Pennsylvanien.
C. debilis Mchx. U. St.: Alleghany.
C. filicina Nees. α laevis OK. Utriculis glaberrimis. Sikkim.
β ciliata OK. Utriculis ad marginem rostrorum setuloso ciliatis. Java.
γ hirta OK. Utriculis hirtis. Java: Gede, Sumbing.
f. **minor** Bklr. Culmo ± 20 cm alto. Java: Gede.
C. Jamesonii Booth. Silla de Caracas.
C. javanica Bklr. nova species l. c. p. 43 Nr. 4790. Java: Megamendonpass.
C. intumescens Rudge. New York.
C. Kuntzeana Bklr. nova species l. c. p. 51. Java: (Nr. 4628) Pangerango 2200 m. „Java, Asien" citirt Böckeler; wegen „Asien" habe ich zu bemerken, dass dies eine im Herbar unausgestrichene Notiz meines Dieners ist, der diese Pflanzen (incl. Doubletten ± 20000) vergiftete und aufklebte, wobei er für nummerlose Doubletten die Herkunft der Packete zu notiren hatte. Wenn Leute mit relativ wenig Material arbeiten und alles selbst besorgen oder nur präparirtes Material erhalten, so ist es ihnen zu verzeihen, dass sie solche Naivitäten nicht anders zu erklären wissen und sie durch Publication verewigen. Ich musste aber die zeitraubenden mechanischen Arbeiten von untergeordneten Kräften besorgen lassen. — Auch das Manuscript zu diesem Buch ist von fremder Hand in's Reine geschrieben worden und zwar von einer Dame in London (Oesterreicherin), die im Allgemeinen ziemlich correct copirte, aber merkwürdiger Weise fast|stets y durch i ersetzte und y mit i verwechselte, wenn diese in einem Worte zugleich vorkamen. Ich bin gar nicht sicher, ob bei der schnellen Druckherstellung incl. eiligen Correcturlesens nicht auch solche naive Fehler stehen geblieben sind.
C. muricata L. var. **divulsa** Booth. Wald bei Laguna, Tenerifa.
C. nobilis Booth. Sikkim: Tonglooberg.
C. pruinosa Booth. α submutica OK. „Squamis submuticis" Bcklr.
β aristata OK. „Squamis omnibus ex apice truncato emarginatis scabro aristatis Bklr." α & β vom Dienggebirge, Java.
C. rosea Schkuhr γ **radiata** Booth. U. St.: Alleghany.
C. tentaculata Mühlbg. New York.
C. trisperma Desv. U. St.: Alleghany.
C. virginiana Sm. f. **strictior** Asa Gray. U. St.: Madison River.

Cladium = Mariscus.

Cryptangium = Lagenocarpus.

Courtoisia cyperodes Nees. Bengalen: Sahibgunge.
Cyperus alopecurodes Roxb. em. β **digynus** Bklr. f. pallidus „Squamis pallidis." Hinterindien am Mekongfluss.
C. aristatus Rottb. U. St.: Denver, Colorado.
C. articulatus L. Trinidad; Panama.
C. auricomus Sieb. Trinidad.
C. Baldwinii Torr. U. St.
C. caesius Bklr. Venezuela: La Guayra.
C. compressus L. Turong; Singapur.

C. confertus Sw. Venezuela: Puerto Cabello.
C. corymbosus Rottb. Vorderindien: Jabbalpur.
2. **macrostachyus** Bklr. Birma: Maulmein.
C. cuspidatus HBK. Bengalen: Silligori. — Punkabari.
C. cylindrostachys Bklr. Panama.
C. difformis L. Anam; Java; Vorderindien; bis 60 cm hoch.
β pumilus O.Ktze. Culmo 12—15 cm alto; umbella radiis paucis subsessilibus vel radio uno vix 1 cm longo.
C. dilutus Vahl. Java. Birma.
β **macrostachys** Bklr. Bengalen: Silligori.
C. discolor Bklr. nova species l. c. p. 7 Nr. 78. St. Thomas, am Strand auf Felsen.
C. distans L.f. Trinidad: St. Anna-Thal.
C. elegans L. Trinidad. Panama.
C. enodis Bklr. Reisfelder bei Maulmein in Birma und zwar in 4 schon dort unterschiedenen Formen (6300—6303).
α longispiculatus O.Ktze. Spiculis 2—3 cm longis stramineis.
β brevispiculatus O.Ktze. Spiculis $^1/_2$—1 cm longis. Variat:
1. griseus O.Ktze. Spiculis griseo viridibus.
2. fuscus O.Ktze. Squamis fuscoatris marginibus pallidioribus.
3. ferruginens O.Ktze. Spiculis ferrugineis.
C. Eragrostis Vahl. Bengalen: Silligori; Sikkim: Bulweschar Thal.
C. esculentus L. U. St.: Hoboken.
β **exiguus** Bklr. Caule 6—10 cm longo radiis $^1/_2$—1 cm longis. Columbia: Savanilla auf salzigem Terrain; nur — 10 cm hoch.
C. flavus Bklr. (Vahl) Venezuela: Porto Cabello.
C. giganteus Vahl. Panama.
C. globosus All. Japan, Java, Bengalen. Ich kann an meinen Exemplaren 3 recht verschieden gefärbte Formen unterscheiden:
1. bicolor O.Ktze. Squamis badiis margine et nervo dorsali viridulo. Japan, Bengalen.
2. olivaceus O.Ktze. Squamis sordide viridulis margine nervoque pallidiore. Bengalen.
3. badius O.Ktze. Squamis atrobadiis margine nervoque ochraceis. Java.
C. Haspan L. α **indicus** Bklr. f. **minor.** Anam, Bengalen.
f. **maximus** Bklr. Calcutta, Hongkong.
β **americanus** Bklr. Silligori in Bengalen.
C. Holoschoenus L. Tenerifa: Orotava. Tenerifa.
C. incompletus Lk. Anam: zwischen Turong und Hue. Java: Sindanglaja, auch zwischen Tjibelong und Tjihaur im Preanger. Sicher wild; bisher nicht aus Asien bekannt.
C. indicus Bklr. nova species l. c. p. 7. Sikkim: Bulweschar-Thal; Dekkan: Jabbalpur.
C. Iria L. Turong in Anam.
f. **humilis** Bklr. Centralvorderindien: Jabbalpur.
C. Kuntzei Bklr. nova species l. c. p. 1. Anam: Turong.
C. laevigatus L. (*C. mucronatus* Rottb.) Tenerifa: Risco Burgado und Baranco Infierno an Wasserleitungen.
C. ligularis L. Trinidad.
C. longus L. Tenerifa: Guimar. Von Webb und Berthelot bloss auf Gran Canaria angegeben.

C. Luzulae Rottb. Trinidad. Panama.

C. malaccensis Lam. Java.

C. Michelianus Lk. (L.) var. pygmaeus OK. (Rottb.) Vorderindien: Bombay; Birma. (= *C. pygmaeus* var. *Michelianus* Bklr.).

C. nitens Vahl em. α **capitatus** Bklr. Calcutta.

β **membranaceus** Bklr. (Vahl) Calcutta.

C. ornatus R.Br. fide Bth. Birma: Maulmein.

C. paniceus Bklr. (Rottb.) **normalis** 1. **uniflorus** Bklr. Spiculis unifloris. Birma. Anam.

2. pauciflorus O.Ktze. Spiculis 2—3-floris. Singapur.

3. **pluriflorus** Bklr. Spiculis plurifloris. Java: Beutenzorg.

C. pennatus Lam. em. Bth. Batavia.

C. pilosus Vahl f. pallidus O.Ktze. Squamis griseo viridulis marginibus late subhyalinis. Java: Beutenzorg, Plabuan. Sikkim.

f. badius O.Ktze. Squamis badiis marginibus subhyalinis angustis. Java: Sagaranten; Singapur. Bei der dunkelbraunen Form ist der subhyaline Rand der Blüthendeckblätter doppelt schmäler als bei der f. pallidus; ändert ausserdem an meinen Exemplaren mit 8—24blüthigen Aehrchen, und zwar hat f. badius reichere längere Aehrchen; doch kommt sowohl f. pluriflora als f. multiflora, welch letztere fast doppelt so lange Aehrchen als erstere hat, bei den dunkelbraunblüthigen als wie bei graugrünblüthigen Varietäten vor, wie mich das reichere Material im Berliner botanischen Museum erkennen liess.

C. polystachyus Rottb. em. α fascicularis OK. (Lam.). Umbella fasciculata radiis partim longis spiculis subsessilibus confertis. Trinidad.

β capitatus OK. „Umbella capitato-contracta Bklr.“ Festland bei Hongkong;

γ laxus O.Ktze. Umbella radiis longissimis spiculis pedunculatis laxis. f. punctulatus OK. „forma caryopsi dense punctulata et reticulata Bcklr.“ Singapur.

C. prolixus HBK. Silla de Caracas.

C. pulcherrimus W. Java: Plabuan.

C. racemosus Retz. Java: Batavia.

C. retrofractus Gray (L.) U. St.: Sickestown, Miss.

C. rivularis Kth. U. St: Ohio.

C. rotundus L. Meine Exemplare ändern gross und klein, mit langen und kürzeren, sparsamen und zahlreichen Aehrchen, mit kurzen und sehr langen Stützblättern; kurze und lange Aehrchen finden sich nicht selten auf 1 Stock. Trinidad. Venezuela. Macao. Java. Birma.

C. simplex HBK. Panama.

C. sphacelatus Rottb. Portorico. Trinidad. Panama.

C. spongiosovaginatus Bklr. nova species l. c. 5. Bengalen: Silligori.

C. surinamensis Rottb. β lutescens Bklr. Trinidad.

C. Tenerifae Poir. (*C. rubicundus* Vahl excl. patria) Tenerifa: San Andres.

C. trialatus Bklr. (olim sub Scirpo) Birma: Maulmein.

Diplasia karatifolia Rich. Trinidad: Arima, im Wald.

† **Eleocharis = Scirpus.**

† **Elynanthus = Schoenus.**

Ficinia = Melancranis.

Fimbristylis = Iriha.

Fintelmannia = Trilepis.

Fuirena umbellata Rottb. α **latifolia** Bklr. Panama.

β **pentagona** Bklr.(W. & A.) Java: Rambay. Bengalen: Caragola.

† Gahnia = Pseudocyperus

Hoppia = Bisboeckelera.

Hypolytrum giganteum Wall. α **normale** Foliis viridibus 2 cm latis. Java.
β **glaucum** Bklr. Foliis glaucis angustis (12 mm latis). Hinderindien.
H. Kuntzeanum Bklr. nova species l. c. p. 23 Nr. 1823. Panama: Lagunen von Manzanillo.
H. longifolium Nees. Trinidad: Caronifluss.

Iria (melius Iriha) Rich. in Pers. syn. (1805) p. 65 sub Cypero, Hedw. 1806 = *Abilgaardia* Vahl 1806 em. incl. *Fimbristylis* Vahl 1806. Persoon hat in seiner Synopsis verschiedene von Richard mit Diagnosen versehene Gattungsnamen zum ersten Male publicirt, so auch Iria; in diesem Falle hatte er die Gattung selbst nur als mit † gekennzeichnetes eingezogenes Genus oder Subgenus beibehalten und führt darin auf: *Cyperus caribaeus & indicus* Pers. = *Cyperus monostachyus* L. em. W., resp. em. Rottb. = *Fimbristylis monostachya* Hassk. = *Abilgaardia monostachya* Vahl incl. *indica* R. & S. = Iriha monostachya OK.

Der Unterschied dieser Genera liegt darin, dass Cyperus streng distiche Spelzen in den Aehrchen, Iria = *Fimbristylis* ± spiralige Spelzen hat; in dem Fehlen der sogenannten Blüthenhülle oder setae hypogynae stimmen sie überein und unterscheiden sich dadurch von dem nächstverwandten Dulichium Pers. mit distichen Spelzen, bez. Scirpus mit spiraligen Spelzen. Persoon bezeichnet diese Unterschiede kurz gefasst bei Cyperus: Glumae distichae, semen nudum; bei Dulichium nach Richard'scher Diagnose: Squamae subdistichae, germinis setulae . . .; bei Scirpus: Glumae undique imbricatae, semen nudum aut villis seu setulis cinctum; bei Iria, die er mit Richard's Diagnose zu Cyperus nachträgt: Squamae subdistichae summae congestae, semen „muticum". Letzteres ist unzutreffend für die Species und offenbar nur ein lapsus für „nudum"; es geht dies aus der Stellung zu Cyperus und den correspondirenden Characteren der anderen Genera hervor. Persoon's Citate zu seinen 2 jetzt wieder vereinigten Arten, namentlich *Cyperus monostachyus* und die citirten Abbildungen lassen keinen Zweifel über die Identität von Iria und *Abilgaardia*.

Nun ist Iria *(Cyperus, Abilgaardia, Fimbristylis)* monostachya in der That etwas variabel; die Spelzen der Aehrchen sind ± distich, bez. oberhalb spiralig, machmal aber alle ausgeprägt spiralig, sodass man sie jetzt mit allen früheren Scirpus-Arten ohne Blüthenhülle zu der Gattung *Fimbristylis* vereinigt, der aber dann ganz zweiffellos der 1 Jahr ältere Name Iria gebührt. *Abilgaardia* und *Fimbristylis* unterscheiden sich durch einjährige, bez. aus Aehren zusammengesetzten Inflorescenzen, welchen Unterschied man mit Recht aufgegeben hat.

Der Name Iria ist malayischen Ursprungs und wurde von Rheede für eine verwandte Cyperacee gebraucht; wegen der Aehnlichkeit mit Iris, musste bei ungleicher Wortabtheilung eine nothwendige Correctur (cfr. § 66 Zusatz) eintreten, die ich mit Iriha besorgte.

Iriha acuminata OK. [Vahl]. Anam: Turong, Singapur.
I. aestivalis OK. [Vahl]. Anam: Turong.
γ glabrescens Vahl. Festland bei Hongkong.
δ igatburensis O.Ktze. „F. pygmaea omino hirtella Bklr." vix 2 cm altus. Igatburi, Prov. Bombay.

I. autumnalis OK. (L.) [R.&Sch. em.] *α* normalis. Culmis ± elatis inflorescentiis confertis. Java, verschiedene Fundorte.

γ elata O.Ktze. Culmis elatis (— 70 cm) infl. decompositis laxis. Birma.

δ caespitosa O.Ktze. „Forma minor foliosa Bklr." Culmis copiosis, plurimis 10—15 cm altis vel uno duplo longiore; cet. ut in *β* gracilis Bklr., sed inflorescentiis decompositis laxis spiculis multis. U. St.: Cincinnati, Lawrenceberg. *α* und *γ* haben meist nur 2—3 Stengel auf einer Wurzel, während bei *β* und *δ* sich bis 20 derart finden.

I. bisumbellata OK. (*Scirpus b.* Forsk. = *F. dichotoma* Vahl). Calcutta.

I. ferruginea OK. (L.) [Vahl em.] Portorico. Bombay.

I. globulosa OK. (Retz.) [Kth.]. *α* efoliata (Steud.) Singapur.

β **foliata** Bklr. Columbien. Savanilla.

γ **robusta** Bklr. Foliis basilaribus numerosissimis robustis rigidis. Java: Rauwa Ungia.

I. junciformis OK. [Kth. em.] Vorderindien.

I. miliacea OK. (L.) Vahl. Anam, Java, Birma; meist in Reisfeldern; ändert innerhalb folgender Extreme:

α longifolia O.Ktze. Foliis omnibus, vel infimis exceptis, 10—20 cm longis linearibus; caule saepe humili 10—30 cm longo.

β brevifolia O.Ktze. Foliis omnibus abbreviatis spathaeformibus vix 5 cm longis; caule elongata — 60 cm alto.

I. monostachya OK. (L.) [Hassk.] Batavia. Calcutta.

I. pauciflora OK. [R.Br.] (= *Fimbr. filiformis* Kth.) Singapur.

I. polymorpha OK. [Rottb.] (Bklr.) *α* normalis. Culmo elongato foliis angustis longis spiculis numerosis parvis. Trinidad. Caracas. Costarica. Java. Calcutta. Hierzu als extreme Varietät: b. villosa O.Ktze. foliis subtus villosis. Java: Rambay, auf Rhinocerospfaden.

2. **minor** Bklr. U. St.: Charleston.

3. **pygmaea** Bklr. Hongkong. Anam.

5. latifolia O.Ktze. Culmus — 30 cm altus foliis rigidis brevioribus $2^1/_2$—3 mm latis; umbella haud depauperata spiculis normalibus. Hongkong. Turong in Anam. Batavia. Geht in var. 3 über, hat wie diese kürzere, doppelt breitere Blätter als var. 1 und 2 und unterscheidet sich von var. 4 rigida Bklr. durch normal zahlreiche Aehrchen.

I. quinquangularis OK. (Vahl) [Kth.] *α* normalis O.Ktze. Culmi 20—40 cm alti plures fasciculati foliis plurimis abbreviatis nonnullis linearibus culmo dimidio longis. Calcutta.

β maxima O.Ktze. Culmi 40—60 cm alti paucifasciculati foliis omnibus abbreviatis. Java: Sindanglaja, Njalindung.

γ minima O.Ktze. Culmi numerosi fasciculati 10—15 cm alti foliis multis longis culmo subaequilongis. Calcutta.

Zwischen *α* und der trotz ihrer Kleinheit reichblüthigen *γ* sammelte ich bei Calcutta auch mittlere Formen.

I. schoenodes OK. [Vahl]. Anam: Turong. Bengalen. Silligori. Hierzu *Fimbr. squarrulosa* F.v.M.

I. spadicea OK. [Vahl]. *α* normalis. Foliorum basilarum vaginae fuscoatrae spiculis bicoloribus squamis apice fuscoatro maculatis. Panama.

β nigra O.Ktze. Vaginae omnes fuscae spiculis subnigris concoloribus squamis extus omnino fuscoatris. Trinidad.

γ pallida O.Ktze. Vaginae infimae badiae ceterae pallidiores spiculis bicoloribus squamis stramineis apice badio maculatis. Columbien: Sabanilla.

I. squarrosa OK. [Vahl]. Hinterindien.

I. tetragona OK. [R.Br.] (*F. cylindrocarpa* Kth.) Birma. Dekkan (cl. Clarke det.).

Die blossen Autorcitate in [] beziehen sich auf *Fimbristylis*-Homonyme, die in () auf ältere Homonyme anderer Genera, meist Scirpus. Die sonstigen Arten sind in Anschluss an Boeckeler's Cyperaceen-Monographie, Separatabdruck aus Linnaea 35—41 und Bentham's fl. austr. VII von *Fimbristylis* übertragen: Iriha (Iria) acicularis [R.Br.], androgyna [R.Br.], angularis (Schrad.) [Lk.], apus (A.Gray) [S.Wats.], Arnottiana [Bklr.], barbata (Rottb.) [Bth.], Basteri [Bklr.], biflora [Bklr.], bispicata (Roxb. „Koenig") [Nees], caespitosa [R.Br.], capillaris (L.) [A.Gray], capitata [R.Br.], cardiocarpa [F.v.M.], cinnamometorum (Vahl) [Kth.], compressa [Bklr.], consanguinea [Kth.], corynocarya [F.v.M.], crassipes [Bklr.], cymosa [R.Br.] debilis [F.v.M.], denutata [R.Br.], depauperata [R.Br.], disticha [Bklr.], Drummondii (Torr.) [Bklr.], elata [R.Br.], Eragrostis (*Abilg.* Nees & Meyen) [BHgp.], falcata (Vahl) [Kth.], falcifolia [Bklr.], filifolia [Bklr.], furva [R.Br.], fusca (*Abilg.* Nees) [BHgp.], glomerata (Retz.) [Nees], Hanceana [Bklr.], hawaiensis [Hillebr.], Hookeriana [Bklr.], juncea (Foerst.) [R.&S.], leptoclada [Bth.], leucocolea [Bth.], leucostachya [Bklr.], macrantha [Bklr.], macrostachya [Bklr.], Martii [Bklr.], microcarya [F.v.M.], mucronata [Bklr.], multifolia [Bklr.], Neilsonii [F.v.M.], nutans [Vahl], obtusangula [F.v.M.], oxystachya [F.v.M.], paupercula [Bklr.], pentaptera (Nees) [Kth.], Pierottii [Miq.], pilosa (W.; *Abilg.* Nees) [BHgp.], platystachys [Bklr.], polytrichodes [R.Br.], pterygosperma [R.Br.], punctata [R.Br.], pycnocephala [Hillebr.], rara [R.Br.] retusa [Thw.], rhyticarya [F.v.M.], salbundia (Nees) [Kth.], scaberrima [Nees], sericea [R.Br.], solidifolia [F.v.M.], sphaerocephala [Bth.], spiralis [R.Br.], spirostachya [F.v.M.], subaristata [Bth.], subbulbosa [Bth.], subtetrastachya [Bklr.], tenera [Schult.], tenuicula [Bklr.], thermalis [S.Wats.], Thomsonii [Bklr.], Thonningiana [Bklr.], torta (Nees) [Kth.], trigastocarya [F.v.M.], uliginosa [Hochst.], Vahlii (Lam.) [Lk.], velata [R.Br.], Xyridis [R.Br.] OK. und mit zu verändernden Namen:

Abilgaardia scirpoides Nees 1842 (1835 n. n.) = *A. aphylla* Kth. 1837 = Iriha aphylla OK.

A. tristachya Vahl = *Cyperus triflorus* L. = *Fimbristylis triflora* K.Schum. = I. triflora OK.

Fimbristylis argentea Vahl = *Scirpus arg.* Rottb. gram. 51 t. 17 = *Sc. monander* Rottb. l. c. 50 t. 14 = I. monandra OK.

F. monandra F.v.M. non I. monandra OK. = I. Muelleriana OK.

F. castanea Vahl c. syn. *Schoenus umbellatus* Walt. 1788 [nach Chapmann = *F. spadicea* Vahl (L.)] = I. umbellata OK.

F. Thwaitesii Bklr. c. syn. *F. insignis* Thw. = I. insignis OK.

F. Schomburgkiana Steud. c. syn. *Trichelostylis stricta* Nees = I. stricta OK.

F. tenuis R.&S. 1817 c. syn. *Isolepis gracilis* HBK. 1815 = I. gracilis OK.

F. Schultzii Bklr. Linnaea 38, 391 incl. *F. platystachys* Bklr. l. c. 390 = I. platystachya OK.

F. Dallachyi Bth. „F.v.M." c. syn. *Abilgaardia fimbristyloides* F.v.M. = I. fimbristylodes OK.

F. Brownii Bth. = *Abilgaardia vaginata* R.Br. = I. vaginata OK.

Kyllingia brevifolia Rottb. em. Java: Sindanglaja.

β **longifolia** Bklr. Portorico. Anam: Turong. Sikkim.

2. **glauca** Bklr. Calcutta.
3. **humilis** Bklr. Festland bei Hongkong.

K. caespitosa Nees α **pumila** Bklr. U. St.: Charleston, Miss.
β **elatior** Bklr. Trinidad.
2. debilis OK. „Culmo pertenui debili subunifoliato. Bklr.“ Costarica.
K. monocephala Rottb. Anam: Turong. Calcutta.
K. odorata Vahl γ **minor** Bklr. St. Thomas.
K. vaginata Lam. Panama.

Lagenocarpus Nees 1834 = *Anogyna* Nees 1840 em. incl. *Cryptangium* Nees 1842. „Schrad.“ & *Acrocarpus* Nees 1842. BHgp. lassen von diesen 4 Nees'schen Gattungen nur Lagenocarpus und *Cryptangium* bestehen, schreiben aber zu Lagenocarpus: genus vix a *Cryptangio* differt inflorescentia et nuce (an semper) crassiore non angulata subsuberosa. Pax in Engl. & Prantl Pfl. fam. unterscheidet nur Frucht 3kantig, Griffel 3: Frucht 3—5furchig, Griffel 3—5. Ich kann darin höchstens specifische Unterschiede finden und folge also Böckeler, der neuerdings diese 2 Genera vereinigt; nur gebührt dann Lagenocarpus die Priorität.

L. guianensis Lindl. (Nees) Trinidad.

L. Kuntzeanus OK. = *Cryptangium Kuntzeanum* Bklr. nova species l. c. p. 32. Trinidad, Wald bei Arima, 1015.

L. tremulus Nees (Bklr.) Trinidad.

Die anderen Arten sind: L. velutinus* Nees, adamantinus* Nees, rigidus* Nees, Neesii* Bklr., topazinus* Nees, Martii* Nees, tremulus* Nees und zu übertragen, wobei ich die Autorcitate für *Cryptangium* in ( ), für ältere Homonyme mit anderen Gattungsnamen in [ ] setze: Lagenocarpus campestris [Nees] (Bklr.), densifolius [Nees](Bklr.), humilis [Nees](Bklr.), junciformis [Kth.](Bklr.), leptocladus [Poepp. & Endl.](Bklr.), Minarum [Nees](Bklr.), polyphyllus [Nees](Bklr.), stellatus [Nees](Bklr.), strictus (*Scleria stricta* Kth. 1837 = *Cryptangium uliginosum* Nees „Schrad.“ 1842), tenuifolius (Bklr. 1888 l. c. 32), triquetrus (Bklr.) uliginosus (Schrad.) OK.

Lepidosperma chinense Nees & Meyen. Hongkong.

Lipocarpha argentea R.Br. (Vahl). Hongkong. Singapur.

Mariscus Hall. (1742) enum. stirp. helv. 251—2 & enum. stirp. gotting. 51; Zinn. (1757) cat. pl. gott. 79; Boehmer in Ludwig def. pl. (1760) p. 423 = *Pseudocyperus* Segu. 1745 pl. veron. I 115 = *Cladium* Patr. Br. 1756 incl. *Gahnia* Forst. 1776. Haller sowohl als Seguier haben nur 1 Art, die aus den klaren Diagnosen und Synonymen Mariscus Cladium OK. = *Schoenus Mariscus* L. = *Schoenus Cladium* Sw. = *Cladium Mariscus* R.Br. ist. Der Name Mariscus sowohl als *Pseudocyperus* sind älter als *Cladium*, beide Namen sind vielfach, nachdem Linné die Haller'sche Gattung eingezogen, auf sehr verschiedene Pflanzen übertragen worden, aber die erste und sogar gute Aufstellung gilt. Die Identification von Mariscus mit Cyperus bei Pfeiffer beruht auf Versehen. Ferd. von Müller vereinigt hiermit *Gahnia* Forst. Der Unterschied wird von den Autoren sehr widersprechend angegeben. BHgp. schreiben III p. 1042: Spiculae 1—3-florae flore inferiore fertili für *Cladium*, dagegen für *Gahnia* flore superiore fertili; aber p. 1065/6 *Cladium*: floribus omnibus hermaphroditis saepius tamen infimo solo fertili rarius 2—3 perfectis additis 1—2 masculis und für *Gahnia*: flore superiore hermaphrodito fertili inferiore masculo vel sterili uno altero interdum deficiente. Dazu ziehen sie *Lampocarya* spiculis unifloris flore inferiore imperfecto saepissime deficiente.

Dann wäre also diese eine Blüthe zwittrig wie bei *Cladium*. Bentham fl. austr. VII 410 opponirt gegen die Vereinigung, giebt aber doch kein durchgreifendes Merkmal an; pag. 250 diagnosirt er zwar *Cladium*: when 2-flowered the lowest fertile; its glumes as long as the the outer ones und *Gahnia*: when 2-flowered the lowest sterile; flowering glumes obtuse and shorter than the outer empty ones. Der letzte Unterschied ist minimal und läuft darauf hinaus, ob die Spelzen ± stumpf oder ± spitz sind; der Unterschied der 2-blüthigen Aehrchen ist unzureichend, weil dann die 1-blüthigen nicht unterschieden werden können; ist übrigens auch nicht in dieser Weise durchgreifend.

Pax in Engl.&Prantl Pfl. fam. verwechselt die Sache; bei ihm haben die Gahnieae terminale ♂, also sterile Blüthe im Gegensatz zu den Rhynchosporeae, worunter *Cladium*. Bei diesen Widersprüchen mögen die angeblich unterscheidenden Merkmale wohl für einzelne Arten zutreffen, aber die generische Trennung hat Ferd. von Müller wohl mit Recht aufgehoben. Es müssen aber alle Arten anstatt unter *Gahnia* oder *Cladium* unter Mariscus gestellt werden. Ich sammelte nur auf dieser Reise:

Mariscus tristis OK. (*Gahnia t.* Nees). Anam: Turong.

Die anderen Arten sind von *Cladium* = (), bez. *Gahnia* = [] übertragen; vorher sind folgende Namen zu ändern:

Cladium Gunnii Hk.f. 1860 = *Schoenus nudus* Steud. 1855 = *Cl. nudum* Bklr. = Mariscus nudus OK.

Cl. schoenoides R.Br. 1810 = *Sch. acutus* Lab. 1804 = M. acutus OK.

Cl. elymanthoides F.v.M. c. syn. *Elymanthus austr.* Nees = M. australis OK.

Baumea mariscoides Gaud. non Mariscus m. OK. = *Cl. mariannm* K.Schum. = M. marianum OK.

Vincentia latifolia Kth. 1837 c. syn. *Scirpus lavarum* Poir. 1804 = M. lavarum OK.

Gahnia Sieberi Bklr. = *Gahnia psittacorum* Sieb. non *Lab. = *Didymomena filifolia* Presl 1829 = *Caustis Sieberi* Kth. 1837 = M. filifolia OK.

Mariscus affinis (*Lamprocarya* Brong.)[Bklr.], anceps (*Scirpus* Poir.; *Vincentia* Kth.), ancistrophyllus (F.v.M.)(Bth.), angustifolius (*Vincentia* Gaud.), aristatus (F.v.M.)[Bth.], arthrophyllus (*Chapelliera* Nees; *Baumea* Bklr.)(F.v.M.), articulatus (R.Br.), asper (*Lampr.* R.Br.; *Gahnia* Spr.; *Cladium* F.v.M.), Beecheyi [Hillebr. „Mann"], congesta [Bklr.], crassus (*Baumea* Thw.), decompositus (R.Br.)[Bth.], deustus (R.Br.)[Bth.], Filum [Lab.](R.Br.), Gaudichaudii [Bklr.; *Lampr.* Brong.], globosus [Hillebr. „Mann"], glomeratus (R.Br.), javanicus [Zoll.&Mor.], insularis (Bth.), iridifolius (*Scirpus* Poir.; *Baumea* Bklr.), junceus (R.Br.), laniger (R.Br.)[Bth.], laxus [*Chap.* Nees; Bklr.](Bth.), leptostachyus [Bklr.], Mannii [Hillebr.], mariscodes (Torr.; *Schoenus* Muehlb.), melanocarpus [R.Br.] (F.v.M.), Meyenii (*Baumea* Kth.), microstachyus [Bth.], mucronatus [Bklr.], polyphyllus[Bth.], Preissii [*Baumea* Bklr.](F.v.M.), procerus[Forst.], psittacorum [Lab.](F.v.M.), Radula (R.Br.)[Bth.), restiodes (*Schoenus* Sw.; *Machaerina* Vahl), riparius [*Chap.* Nees](Bth.), schoenodes [Forst.], scirpodeus (*Vincentia* Bklr.), setifolius [Hk.f.], teretifolius (R.Br.), tetragonocarpus [Bklr.], tetraquetrus [*Lepidosperma* Lab.](Hk.f.), trifidus [Lab.], vaginalis (Bth.), Wichurae [Bklr.], xanthocarpus [Hk.f.] (F.v.M.) OK.

† Mesomelaena = Schoenus.

[] **Melancranis** Vahl 1806 = *Ficinia* Schrad. 1832. Die Priorität von Melancranis wird von BHgp. mit Stillschweigen übergangen. Es ist

Melancranis scariosa *Vahl (Thbg.) = *Ficinia bracteata* Bklr. und M. radiata *Vahl. = *Ficinia radiata* Kth.; beide werden auch von Boekeler damit identificirt. Die anderen Arten sind nach Boeckeler in Linnaea XXXVII etc. übertragen; zunächst sind folgende Namen zu ändern:
Ficinia scariosa Nees non Melancranis sc. Vahl = *Scirpus trigynus* L.
= Melancranis trigyna OK.
F. Poiretii Kth. 1837 = *Scirpus gracilis* Poir. 1804 = M. gracilis OK.
F. gracilis Schrad. 1832 = *Sc. gracilis* Zeyh. 1829 = M. Zeyheri OK.
F. pygmaea Bklr. c. syn. *Chamaexiphium Dreg.* Steud. = M. Dregeana OK.
F. stolonifera Bklr. 1871 = *F. filiformis* var. *contorta* Nees 1837
= M. contorta OK.
F. striata Kth. 1837 = *Schoenus striatus* Thbg. 1794 = *Schoenus indicus* Lam. 1783, 1791 = M. indica OK.

Melancranis acuminata (Nees), anceps (Nees), argyropus (Nees), Bolusii (Bklr.), brevifolia (Nees, Kth.), bulbosa [L.] (Nees), clandestina [Hochst.] (Bklr.), commutata [Nees] (Kth.), comparbergensis (Steud.), Ecklonea (Nees), elongata (Bklr.), fasciculatis (Nees), fastigiata [Thbg.] (Nees), filiformis [Lam.] (Schrad.), gracilis [Zeyher] (Schrad.), ixiodes (Nees), Kunthiana (Bklr.), laciniata [Thbg.] (Nees), laevis (Nees), lateralis [Vahl) (Kth.), leiocarpa (Nees), lithosperma (Nees), monticola (Kth.), nuda (Bklr.), paradoxa (Nees), praemorsa (Nees), quinquangularis (Bklr.), repens (Kth.), secunda [Vahl] (Kth.), sylvatica (Kth.), tenuifolia (Kth.), tribracteata (Bklr.), tristachya [Rottb.] (Nees), truncata [Thbg.) (Schrad.), Zeyheri (Bklr.) OK.

Rhynchospora aurea Vahl. Trinidad. Anam: Turong. Java.

R. barbata Kth. (Vahl) Trinidad: Aripo Savanne.

R. cephalotes Vahl (Rottb.) Trinidad: Santa Cruz-Thal.

R. cyperodes Mart. (Swartz) [*R. polycephala* Wydl.] Trinidad.

R. glauca Vahl em. Trinidad: Wald bei Arima. Java: Hochmoor im Dienggebirge 1800 m.

R. glomerata Vahl em. U. St.: New York.

R. nervosa Bklr. (Vahl). Trinidad.

R. pubera Bklr. (Vahl). Portorico.

β **microcarpa** Bklr. 2. **flaccida** Bklr. Culmi elongati tenues flaccidi. Costarica, zwischen Baguar und Angostura.

[] **Schoenus** L. em. incl. *Tetraria* Beauv. 1812 = *Elynanthus* Lestib. „Beauv." 1819 em. Nees 1834 & incl. *Gymnoschoenus* Nees 1841 = *Mesomelaena* Nees 1846 & incl. *Tricostularia* Nees. Ferd. von Mueller zieht diese 3 Gattungen zu Schoenus. Die Unterschiede sind schwach und das Merkmal der terminal oder lateral sterilen Blüthen wird für *Elynanthes* ähnlich variabel angegeben, wie ich dies bei Mariscus (*Cladium: Gahnia*) besprochen, welche Gattung wesentlich durch nicht distiche Aehrchen von Schoenus abweicht. Ich schliesse mich um so lieber dieser Vereinigung an, als 2 der Namen so wie so geändert werden müssten. Die $\pm$ 30 Arten von *Elynanthus* müssten sonst zu Tetraria, die 5 von *Mesomelaena* zu Gymnoschoenus umgeändert werden und schliesslich bei späterer Einziehung dieser Gattungen wären dann nur unnöthige Synonyme geschaffen worden. Die von F. von Mueller noch nicht zu Schoenus übertragenen extra-australischen Arten von *Elynanthus,* soweit sie nicht schon richtig benannt waren, wie Sch. compar* Rottb., cuspidatus* Rottb., ustulatus* L., sind: Schoenus aristatus (Bklr.), Dregeanus (Bklr.), ligulatus (Bklr.), loreus (Nees), microstachyus Bklr.), pictus (Bklr.), sylvaticus (Nees) OK.

Scirpus 1. Sectiones stylis basi haud vel vix incrassatis.

Sc. articulatus L. Vorderindien: Jabbalpur.

Sc. barbatus Rottb. var. **glabratus** Bklr. Anam: Turong. Bengalen: Calcutta.

Sc. cyperinus Kth. (L.) *α* normalis O.Ktze. Spiculis 3 vel pluribus conglomeratis. U. St.: Erie.

β eriophorum OK. (Mchx.). Spiculis pedunculatis haud conglomeratis. U. St.: Alleghany, Sattle Mount.

Sc. grossus L. f. Java: Batavia. Birma: Maulmein.

Sc. Humboldtii Spr. Trinidad: Arima.

Sc. lacustris L. U. St.: New York, Californien.

Sc. mucronatus L. Anam. Java. Bengalen.

Sc. pungens Vahl. U. St.: New York.

Sc. silvaticus L. *γ* atrovirens Gray (W.) U. St: Alleghany.

Sc. squarrosus L. normalis. Caules ± 10 cm alti spiculis 3—5 mm longis. Anam: Turong.

β multiflorus O.Ktze. Caules ± 20 cm alti spiculis 8—12 mm longis floribus haud majoribus sed ± duplo numerosioribus ut in *α*. Calcutta.

Sc. supinus L. U. St.: Nebraska.

β **digynus** Bklr. Hongkong.

γ **elatior** Bklr. Vorderindien: Sahibgunge, Jabbalpur.

2. § Eleocharis Lk. Rchb. (R.Br. 1810 = *Heleocharis* Lestib. = *Bulbostylis* Stev.). Abweichend von Boeckeler u. BHgp. kann ich die Gattung *Eleocharis* nicht als genügend durch die basal ± verdickten Griffel (daher der Name *Bulbostylis*) getrennt anerkennen und diese Gruppe nur wie in meiner Flora von Leipzig als § beibehalten. Wer kleine Gattungen bevorzugt, müsste dann auch *Isolepis* R.Br. etc. etc. von Scirpus abtrennen.

Sc. afflatus OK. (*Hel. a.* Steud.) hierzu nach gefl. persönlicher Mittheilung von Clarke *Heleocharis Kuntzei* Bklr. l. c. p. 14. Festland bei Hongkong.

Sc. albovaginatus OK. (*Hel. a* Bklr.).

β **flaccidus** Bklr. (Rchb.) Standortsnotiz fehlt.

Sc. capitatus L. Panama. Anam.

Sc. chaetarius Spr. (*H. ch.* R. & S.) Portorico, Panama, Bengalen.

Sc. geniculatus L. (*H. g.* R. & S.) Caracas.

Sc. ovatus Roth (*H. o.* R.Br.) U. St.: Oil City.

Sc. plantagineus Retz. (*H. p.* RBr.) em. Trinidad; Caracas.

Sc. parvulus R. & S. (*H. pygmaeus* Torr.) U. St.: Hoboken.

Sc. spiralis Rottb. (*H. sp.* R.Br.) Panama.

Sc. tenuis W. (*H. t.* Schult.) U. St.

Sc. tetraquetrus OK. (*H. t.* Nees). Hierzu nach Clarke: *H. alta* Bklr. n. sp. l. c. p. 18. Java: Vulcan, Gede, 2400 m.

Die bisher noch nicht von *(H)Eleocharis* übertragenen Arten sind: Scirpus albibracteatus (Nees & Mey.), albidus (Torr.), appendiculatus (Phil.), arenicolus (Torr.), atacamensis (Phil.), bonariensis (Nees), capillaceus [Nees] (Kth.), carniolicus (Koch), cellulosus (Torr.), costulatus (Nees & Meyen), Cunninghamii (Bklr.), debilis (Kth.; Nees), Dombeyanus (Kth.), emarginatus (Kl.), erythropodus (Steud.), fistulosus (Schult.), fuegianus (Phil.), fuscosanguineus (Bklr.), glaucovirens (Bklr.), gracilis (R.Br.), grandis (Bklr.), Hookeri (Bklr.), japonicus (Bklr.), Liebmannianus (Bklr.), Lechleri (Bklr.), litoralis (Phil.), liocarpus (Phil.), macranthus (Bklr. non † *Sc. macranthus* Bklr.), maculosus (R.Br.), marginulatus (Hochst.), melanocarpus (Torr.), mendocinus (Phil.),

microcarpus (Torr.), montevidensis (Kth.), mucronulatus (Nees), nanus (Kth.), ochrostachys (Steud.), olivaceus (Torr.), pachycarpus (Em. Desv.), punctatus [Nees] (Bklr.), purpurascens (Bklr.), Schaffneri (Bklr.), Sellowianus (Kth.), Sieberi (Kth.), sphacelatus (R.Br.), stolonifer [Nees] (Bklr.), subarticulatus [Nees] (Bklr.), subtilis (Bklr.), subviviparus (Bklr.), Thomsonii (Bklr.), Torreyanus (Bklr.), tricostatus (Torr.), valdivianus (Phil.), validus (Bklr.), vicentinus (Phil.), viridis (Bklr.), Wildgrenii (Bklr.) OK. und folgende, deren Namen zu ändern sind:

(H)Eleocharis prolifera Torrey 1836 [p. 315] = *H. viviparus* Link 1827 [non Schrad. 1842) = Scirpus viviparus OK.

Scirpus viviparus Schrad. 1842 = *Chaetocyperus viv.* Nees 1842 = *H. tenuissimus* Bklr. = Sc. tenuissimus OK.

H. Wichurae Bklr. von Sc. Wichurae Bklr. = Sc. yokuhamensis OK.

Sc. macranthus Bklr. 1858 non OK. = *Rhynchospora etuberculata* Steud. = Sc. etuberculata OK.

H. subprolifera Steud. non Sc. subpr. Bklr = Sc. Zollingeri OK.

Scleria bracteata Cavan. Trinidad.

Scl. canescens Bklr. n. sp. l. c. p. 37, 504. Portorico zwischen Cayey und Guayama. — „America centralis“ von Boeckeler citirt, ist eine unausgestrichene Notiz meines Dieners; cfr. S. 748 unter Carex Kuntzeana.

Scl. chinensis Kth. Anam: Turong.

Scl. exaltata Bklr. Java: Tjibodas.

Scl. hebecarpa Nees. Anam: Turong.

Scl. hirtella Swartz. Trinidad.

Scl. Kuntzei Bklr. n. sp. l. c. p. 34. Java: Tjihaur — Tjibutu im Preanger.

Scl. lithosperma W. (L.) *β* **filiformis** Bklr. (Sw.). Java. Penang.

Scl. melaleuca Rchb. Trinidad. Panama. Costarica.

Scl. mitis Berg. Trinidad.

Scl. multifoliolata Bklr. Java: Tjihaur — Tjibelong.

Scl. reflexa HBK. Portorico.

Scl. tuberculata Bklr. Trinidad: Aripo-Savanne.

† Tricostularia = Schoenus.

[] **Trilepis** Nees 1834 p. p. = *Fintelmannia* Kth. 1837. Nees hatte nur 2 Arten. Tr. Lhotzkiana* Nees und eine zweite, die zu Kobresia W. gehört. Die Diagnose liess allerdings zu wünschen übrig, aber deshalb darf bei der Theilung noch nicht der Name ganz verworfen werden. Ausser dieser brasilianischen Art ist noch eine auf Madagascar: Tr. setifera OK. (*Fintelmannia s.* Ridl.).

200. Gramineae.

Achyrodes (Boehmer in Ludw. (1760) defin. p. 420 = *Lamarckia* Moench 1794 non Olivi 1792. Boehmer trennt das *Gramen barcinonense panicula aurea* Tourn. = *Cynosurus aureus* L. von Cynosurus unter Angabe der Unterschiede ab. Es ist *Cynosurus aureus* L. = *Lamarckia aurea* Moench = Achyrodes aureum OK. Da Lamarckia Olivi 1792 für die Algengattung zu restauriren ist, hätte Lamarckia Moench anders benannt werden müssen, selbst wenn kein älterer Namen dafür vorhanden gewesen wäre.

Achyrodes aureum OK. (L.) Canaren: Insel Palma, Lanzerote.

var. variegatum O.Ktze. Glumae paleae juventute vel semper basi sub-

violaceae. Tenerifa, Palma; nicht selten mit der normalen Form, welche einfarbige bleichgrünliche Inflorescenz hat.

Aegopogon cenchrodes W. Venezuela.

Aeluropus repens Parl. (Desf.) var. brevifolius OK. (Koenig) Folia ± ½ cm longa. Egypten.

Agrostis scabra W. U. St.: Oil City, Sickestown.
A. stolonifera L. var. **alba** OK. (L.) U. St.: Sattle Mount.
var. **aristata** Ptm. U. St.: Sattle Mount.
var. **hispida** A.Gray (W.) Silla de Caracas.
A. verticillata Vill. Madeira.

Alopecurus geniculalatus L. var. **fulvus** OK. Flora von Leipzig p. 50 (Sm.) Canton, Hongkong.

Andropogon = Sorgum.

Anthephora hermaphrodita OK. (*Tripsacum h.* L. = *Anth. elegans* Schreb.) Trinidad.

Anthistiria = Themeda.

[] **Antoschmidtia** Steud. syn. (1855) Synonym zu *Schmidtia* Steud. 1852, welch letzterer Name wegen Schmidtia* Tratt. 1816 ungiltig wird. Die einzige Art ist A. pappophorodes* Boiss. (*Schmidtia p.* Steud., die von den Cap Verden zuerst beschrieben ist, aber durch Südafrika (Angola — Zambesi, Transvaal) in einer f. glabriuscula vorkommt und von Pfund in Darfur (Nr. 617) bez. Kordofan (Nr. 440) in einer über und über fast tomentosen Form = var. Pfundii OK. gesammelt wurde. In Pfeiffer's Nomenclator steht Anthoschmidtia und in Boissier fl. or. V. einmal Autoschmidtia statt Antoschmidtia. *Schmidtia quinqueseta* Hiern soll längere Grannen haben, aber es finden sich Formen mit kürzeren und etwas längeren Grannen sowohl auf den Cap Verden als auf dem afrikanischen Continent.

Apluda mutica L. 1753 (*A. aristata* L. 1762) α normalis. Canton. Java. Delhi.
var. microstachya O.Ktze. Spiculae duplo minores. Sahibgunge am Ganges. Hackel durfte bei Vereinigung der 2 Linnéischen Arten keinen neuen Namen: *A. varia* schaffen.

[] **Apocopis** Nees 1841 = *Amblyachyrum* Hochst. pl. ind. or. Nr. 231a 1847, nicht 1837, wie in Pfeiffer's Nomencl. und Flora 1856 p. 25 irrig steht. Der von Nees gegebene Name bleibt also bestehen.

Arcangelina OK. = *Kralikia* Coss. & Dur. 1867 non Schulz bip* 1853. Wegen Wiederherstellung des Namens der Compositengattung Kralikia Sch. bip. (vergl. S. 348) hat die homonyme Graminee einen anderen Namen zu erhalten. Sie sei Professor Giov. Arcangeli dedicirt, der uns zuerst mit einer tragbaren italienischen Flora erfreute. Die einzige Art ist *Kralikia africana* Coss. & Dur. = Arcangelina africana OK.

Aristida bromodes HBK. (= *A. subspicata* Trin. & *dispersa* Trin. p. p.) La Guayra, Caracas.
A. coerulescens Desf. Dekkan. Tenerifa und Gomera.
A. tincta Trin. Galipan bei Caracas.

Arthraxon ciliaris Beauv. var. **nudum** Hack. Birma: Maulmein.
A. echinatum Heyne. Java: Dorowati.

A. lanceolatum Hochst. (Nees). Java: Probolingo.

A. lancifolium Hochst. (*Andropogon lancifolius* Trin. 1836 p. 271 = *Andr. microphyllus* Trin. 1836 p. 275) var. microphyllum OK. (Trin.) f. minor paucispicata; var. birmanicum O.Ktze. Glumae tenuiores sublongiores haud vel vix scabrae; arista — 15 mm longa. Birma: Maulmein, an Kalkbergen. Der Name *microphyllus* muss zurückstehen, weil er 4 Seiten nach lancifolius publicirt wurde.

A. n. sp. fide Hackel. (Material nicht genügend) Vorderindien: Igatpuri 800 m, Ostseite des Westghats.

Arthrostylidium subpectinatum O.Ktze. n. sp. Internodia fistulosa (haud inania) glabra crassitie pennae anserinae. Vaginae latere unico exteriore ab media parte pectinato setose fimbriatae setis arcuato adscendentibus ± 1 cm longis et in loco ligulae erectis duplo longioribus, haud auriculato fimbriatae, non „ligula membranaceo lacera“. Folia 1 cm longa petiolata e basi rotundata lanceolata (1 : ± 5) glabra margine scabra fere pedalia (haud ovata). Panicula terminalis decomposita — 1/2 m longa subcontracta pedicellis gracilibus 1—10 cm longis scaberrimis (haud laevibus). Spiculae triflorae ± 1 cm longae sublineares (haud 5—8-florae lanceolatae) paleis (glumis floralibus) puberulis lanceolatis apice obtusis (non ovatis acutis, non glabris). Silla de Caracas 2000 m. In Parenthese habe ich die Unterschiede von dem nur verwandten A. Haenkei Rupr. gesetzt, die ich aber nur aus der Beschreibung und Abbildung in Mém. Ac. Pet. sér. VI vol. V kenne. Munro in seiner Monographie der Bambuseen (Journ. Linn. Soc. 26 p. 49) giebt die Blattbreite irrig mit 3 1/2 Linien statt 3 1/2 Zoll für A. Haenkei an; Ruprecht beschreibt ovale Blätter von 40 : 144 Linien. Diese neue Art hat halb so schmale Blätter ausser den sonstigen reichlichen Unterschieden.

Arundarbor Rumpf (1743) herb. amb. IV 2 — 18 t. 2—4 = *Arundo* p. p. L. = *Bambos* Retz. 1784 = *Bambusa* Schreb. 1789. Rumpf führte als Trivialnamen Leleba, Bambu, Busu an und seine Gattung mit zahlreichen Species bez. Subspecies deckt sich vollständig mit Bambusa. Es ist darüber nie ein Zweifel gewesen und ist die Beiseiteschiebung des übrigens sehr bezeichnenden Namens Arundarbor Rumpf, den schon Caspar Bauhin 1671 anwendete, ungerechtfertigt. Munro in seiner Monographie der Bambusineen citirt 15 Rumpf'sche Arten von Arundarbor, bez. Leleba, von denen nur 2, noch dazu fraglich zu den verwandten Gattungen Melocanna und Phyllostachys übertragen sind. — Hackel vereinigt mit dieser Gattung wiederum die amerikanische *Guadua*.

Arundarbor amplexifolia OK. (*Guadua a.* Presl) Trinidad: am Caronifluss.

A. Bambos OK. (*Arundo Bambos* L. em. sensu *Bambusae vulgaris* Wendl. & Munro) cult. Java.

A. flexuosa OK. (*Bambusa fl.* Munro) Canton.

A. kurillensis OK. (*Arundinaria k.* Rupr. 1850, hat aber meist 6 Stamina) = *Bambusa tessellata* Munro 1868 = *B. senanensis* Franchet 1884 = *B. Veitchii* Carrière 1888. Ausserdem hatten Miquel und Franchet diese Pflanze als var. albomarginata zu Phyllostachys bambusoides S. & Z. gestellt. Japan cultivirt.

A. nana OK. (*Bambusa n.* Roxb.) Singapur, cult. als Zaun.

A. remotiflora O.Ktze. n. sp. (*Bambusa r.* O.Ktze. olim) Ab simile A. Tulda differt spiculis laxifloris floribus remotis subdivaricatis minoribus ovatis (haud lanceolatis) fuscescentibus opacis (haud flavescentibus nitidis); glumis

glabris membranaceis (haud ciliatis coriaceis) rhachide flexuoso (haud recto) vaginis glabris. Turong in Anam. Ein 10—16 m hoher, dornenloser Bambus, der in den Blüthen mehr einer Arundinaria gleicht, aber 6 Staubfäden hat und in dem von Munro, Trans. Lin. Soc. XXVI S. 88 gegebenen Conspectus specierum nach *B. Tulda* einzufügen ist. Die bis 10-blüthigen, aber infolge der Axenzerbrechlichkeit bald auseinanderfallenden Aehrchen werden ebensolang als bei *B. Tulda*, haben aber infolge der angegebenen Unterschiede ein ziemlich abweichendes Aussehen.

Es sind nun, Munro in Trans. Linn. Soc. l. c. folgend, die Artennamen zu übertragen, wobei ich Autorcitate für *Bambusa* in () und für *Guadua* in [] setze; ein grosser Theil der Arten sind noch ungenügend bekannt. Arundarbor affinis (Munro), ? agrestis (Poir. = *Arundo a.* Lour.), ? amahussana (Ldl.), angulata (Munro), ? Apus (R.&S.), ? argenteostriata (Rgl.), ? aristata (Lodd.), arundinacea (Retz.), ? atra (Ldl.), ? aurea (Miq. „Sieb."), ? aureostriata (Rgl.), Balcooa (Roxb.), Beecheyana (Munro), ? Bitung (R.&S.), ? Blancoi (Steud.), Blumeana (Schult.), Brandisii (Munro), brevifolia (Munro), ? Cantori (Munro), capitata (Trin.)[Rupr.], ? cornuta (Munro), ? diffusa (Blanco), distorta (Nees)[Rupr.], Falconeri (Munro), ? fera (Miq.), ? Fortunei (Houtte), glomerata (Munro), Griffithiana (Munro), Guadua (Hb.&Bpl.)[Kth.], ? Helferi (Munro), ? Horsfieldii (Munro), khasiana (Munro), latifolia (Hb.&Bpl.)[Kth.], ? levis (Blanco), ? lima (Blanco), ? lineata (Munro), ? longinodes (Miq.), ? Lumampao (Blanco), ? Luzoniae (Munro), ? maxima (Poir. = *Arundo m.* Lour.), ? M'Clellandii (Munro), ? marginata (Munro), ? Mastersii (Munro), ? mitis (Poir. = *Arundo m.* Lour.), ? monogyna (Blanco), ? multiplex (Raeusch. = *Arundo m.* Lour.), nutans (Wall.), Oldhamii (Munro), orientalis (Nees), pallida (Munro), paniculata (Munro), ? picta (Ldl.), polymorpha (Munro), ? prava (Ldl.), ? pungens (Blanco), ? pygmaea (Miq.), ? regia (Munro „Thoms."), refracta [Munro], ? Ritcheyi (Munro), spinosa (Roxb.), ? striata (Lodd.), ? tabacaria (Poir. = *Arundo t.* Lour.), Tagoara (Nees)[Kth.], ? teba (Miq.), ? tenuis (Munro), teres (Munro), ? textoria (Blanco), Trinii (Nees)[Kth.], tuldodes (Munro), ? vasaria (Munro), Venezuelae [Munro], virgata (Trin.)[Rupr.] OK. Hackel in Engl.&Prantl Pfl. fam. zieht ferner hierher *Guaduella marantifolia* Franchet, die also jetzt Arundarbor marantifolia OK. zu nennen ist.

Arundinaria japonica S.&Z. cult. Japan.

A. spathiflora Trin. Sikkim, etwa in Seehöhe von 3000 m; wird 3—4 m hoch und bildet einen recht eigenthümlichen dichten Unterwald.

Arundinella agrostodes Trin. var. ciliata OK. (Nees in pl. Wright. 1666) Vaginae spiculaeque hirsutae. Java: Sindanglaja.

var. intermedia O.Ktze. Vaginae pilosae, spiculae glabriusculae. Java: Megamendon.

A. anomala Steud. (*Panicum mandschuricum* Maxcz.) Japan: Ishu.

A. hispida OK. (*Andropogon hispidus* W. 1806 = *Arundinella brasiliensis* Raddi 1823) var. contracta O.Ktze. Panicula brevis vix 10 cm longa contracta. Caracas.

A. tenella Nees. Birma: Maulmein; Westghats. Scheint polygam zu sein. Die begrannte Blüthe ist an 1 Exemplar nur ♀, die darüberstehende grannenlose Blüthe grösser entwickelt.

Arundo Donax L. Calcutta. Egypten.

A. madagascariensis Kth. Hongkong. Bengalen. Sikkim.
A. Roxburghii Kth. Batavia. Terrai, Sikkim.

Asprella W. = Hystrix.

[] **Asprella** Host (1809) gram. austr. IV t. 29 (non Schreb. 1789, non W. 1809) = *Psilurus* Trin. 1820. Die 3 Asprella-Gattungen haben nur miteinander gemein, dass sie Gräser sind; sonst sind sie aber grundverschieden. *Asprella* Schreb. ist die Oryzee, für welche Homalocenchrus* Mieg. 1768 zu gelten hat. *Asprella* W. ist Hystrix Moench 1794. Es muss also Asprella Host restaurirt werden; die einzige Art ist: Asprella aristata OK. = *Nardus a.* L. = *Asprella nardiformis* Host = *Psilurus nardoides* Trin.

Avena barbata Brot. Tenerifa.

Bambusa = Arundarbor.

* **Bothriochloa** O.Ktze. g. n. Andropogonearum genere Arthraxon proximum, a quo differt inflorescentia racemoso paniculata (haud racemoso digitata), gluma infima (I^a) a dorso valde compressa margine conspicue implicata apice excisa dorso foveola (unica) munita; gluma II^a haud carinata; foliis linearibus basi haud cordatis. Ab Sorgo em. (sensu *Andropogonis* Hackel) differt arista sublibera decidua, basi (haud dorso vel apice) paleae inserta. Der Name „Grübchengras“ wegen der etwa 0,5 mm breiten und tiefen Grube auf der 1. Spelze.

B. anamitica O.Ktze. Culmi stricti 1 m alti vel altiores tereti glabri pauciramosi internodiis — 15 cm longis fere totum a vaginis glabris tectis foliis 15—30 cm longis — 6 mm latis linearibus planis glabris. Panicula contracta — 20 cm longa terminalis ramis basi — 5, superne 1, erectis, 4 cm longis ramosis ramulis — 1 cm longis apice subspicatis (paucifloris?); rhachis fragilis. Flos ♀: sessilis, gluma I^a oblonga 4 mm longa apice excisa firmula 5—7-nervia nervis omnibus separate exeuntibus subhyalina, basi brevissime barbata dorso inferiore puberula margine pubescenti involuta viridis; glumae ceteres glabrae tenues hyalinae; II^a oblonga 1—3-nervia acuta prima subaequilonga; III^a late lanceolata enervia apice lacera exterioribus 2—3-plo minor; IV^a anguste lanceolata arista ± 1 cm longa torta subflexuosa scabra. Flos sterilis pedicellata gluma unica vacua floris fertilis gluma I^a simili angustiore subminore. Pedicelli sulcati linea media subhyalina, flore fertili adpressi, dorso accrescenter barbati pilis 1—3 mm longis paucis; pedicellus floris sterilis 2 mm longus, spiculae superioris 3 mm longus et priore latior. Ovarium oblongum. Styli 2 basi nudi superne longe plumosi. Stamina 3. Antherae oblongo lineares filamentis 2—3-plo longiores. Anam: Turong.

Von dem wichtigen Merkmal der fast freien, incl. der blasser gefärbten dünneren Basis, also nicht abgebrochen, sondern vollständig ausfallenden Granne abgesehen, würde unsere Pflanze ein Sorgum = *Andropogon* sein und sich der § Amphilophis §§ II Hackel's nähern, die aber in Asien keine Vertreter hat. Bei manchen *Andropogon* = Sorgum-Arten ist die 4. also die kleinste Spelze auf der Spitze begrannt und diese Spelze verschmälert sich manchmal so, dass factisch nur eine Granne dafür übrig bleibt, so z. B. bei Sorgum parviflorum Beauv. Aber bei Bothriochloa existirt die 4. Gluma vollständig und daneben noch eine basale Granne. Wie lang die gestielten Scheinähren der Rispen werden, konnte ich nicht mehr feststellen, da die zahlreichen Aehrchen bis auf wenige beim Trocknen infolge der zerbrechlich gegliederten Pedicellen abgefallen sind. Solche Grübchen wie bei Bothriochloa finden sich manchmal auch bei Sorgum, z. B. S. foveolatum und bifoveolatum.

Bouteloua curtipendula A.Gray (Sw.) U. St.: Colorado.

Brachypodium distachyum R.&S. (L.) Tenerifa und Palma.

B. silvaticum R.&S. (Huds.) var. glabrum O.Ktze. f. glaberrima. Java: Dieng 2300 m.

var. scabrum OK. (Lag. 1816 = *B. mexicanum* R.&S. „Lk." 1818) Folia scabra. Costarica.

Briza maxima L. Gran Canaria. Madeira.

B. minor Java: Probolingo. Canaren: Insel Palma; Porto Santo.

Bromus purgans L. var. ciliatus OK. (L.) Foliis pilosis, glumis ciliatis. Costarica, bei Cartago 2300 m. Die nordamerikanischen Floristen vereinigen die 2 Linnéischen Arten unter ciliatus; da aber B. purgens vor *ciliatus* publicirt ist, muss dieser Name bevorzugt werden.

B. sterilis L. em. OK. (cfr. O.Ktze. pl. or. ross.) var. **tectorum** OK. (L.) Tenerifa: Guimar.

var. **rigidus** Gris. (Roth) Insel Palma.

var. **madritensis** OK. (L.) Madeira.

Buchloë = Bulbilis.

[] **Bulbilis** Raf. (1819) Americ. Monthly Mag. . . . & Journ. phys. Paris (1819) II 262 = *Buchloë* Engelm. Der Name von Rafinesque ist viel älter und wird auch von BHgp. hiermit identificirt. Rafinesque basirt auf *Sesleria dactyloides* Nutt. gen. I 65; es hat Bulbilis dactylodes* Raf. für *Buchloe d.* Engelm. zu gelten.

Calamagrostis canadensis Beauv. (Mchx.) U. St.: Erie.

C. (Deyeuxia) irazuensis O.Ktze. n. sp. Culmus 1—2-pedalis 2—3 mm latus vaginis foliisque puberulis. Ligula brevis membranacea sublacera. Vaginae 6—12 cm longae striato canalicutae. Folia plicata margine involuta, caulina 6—8 cm longa stricta; folium summum panicula suffultans. Internodia —20 cm longa. Panicula laxa apice subpendula — 20 cm longa subcontracta ramis binis, superioribus brevibus solitariis. Pedicelli graciles 1/2—2 cm longi. Spiculae uniflorae lanceolatae 5 mm longae arista basi torta 1/2 cm superante; valvae steriles 2 persistentes glabrae membranaceae virides persistentes margine albo scariosae; gluma prima lanceolata uninervia, secunda latior trinervia. Flosculus mox caducus. Palea exterior ovata acuta latere compressa plurinervia parte 1/3 superiore hyalina dorso pilis punctiformibus scaberrima; palea interior anguste lanceolata binervia nervis scabris viridibus ceterum hyalina albida. Rhachidis continuatio sterilis 1/2 mm longa uniliteraliter barbata basi (callus) breviter pilosa. Arista supra medium paleae orta. Ovarium oblongum. Styli plumosi. Stamina 3 late linearia. Costarica: Irazu 3000 m. Waldregion. Von den mittelamerikanischen Arten durch die eigenthümliche Behaarung der Blüthenspelze auffallend verschieden und mit keiner der von Fournier aus Mexico beschriebenen und in Kew sonst aus Centralamerika vorhandenen Arten übereinstimmend.

C. silvatica DC. U. St.: Colorado.

[] **Campulosus** Desv. 1810, Beauv. 1812 p. p. = *Campuloa* Desv. 1813 = *Ctenium* Panzer 1813 (1814 nach Pfeiffer nom.) = *Monocera* Ell. 1818 = *Monathera* Raf. 1819. Desvaux bez. Beauvois begründeten die Gattung auf *Chloris monostachya* Michx. (zuerst citirt) und *Chloris falcata* Sw. Letztere wurde 1829 von Kunth als Typus einer nächstverwandten Gattung abgetrennt. BHgp. stellen die Sache in Bezug auf Data unklar dar; auch ist weder die Namencorrectur in *Campuloa* noch die Abtrennung von Harpechloa

genügend, um den alten Namen zu verwerfen; der von BHgp. am Schluss gemachte Einwand wegen *Monocera* ist gegenstandslos, da *Monocera* Elliot mit einer Art = *M. aromatica* Ell. nur ein Synonym von Campulosus gangitis OK. ist. Die Arten sind:

C. gangitis OK. (*Nardus g.* L. 1753 ex cit. Moris. hist. III 8. t. 13 fig. ult. Vergl. auch Richter, Codex Linnaeanus Nr. 445. Der Name beruht allerdings auf einen Irrthum betreff des Vaterlandes. Die Art findet sich in Amerika und Madagascar. Hierzu *Aegilops aromaticum* Walt. 1788 = *Chloris monostachya* Mchx., von Beauvois citirt = *Campuloa gracilis* Desv. 1813 = *Campuloa monostachya* R.&S. 1817 = *Monocera aromatica* Ell. 1818 = *Ctenium americanum* Spr. 1825. Schon richtig benannt sind:

Campulosus brachystachyus* Nees, cirrhosus* Nees, planifolius* Presl, elegans* Gay (im Kew Herbar steht Campulosus, nicht wie von Kunth citirt *Campuloa*) und chapadensis* Trin.; welche Namen alle erst später willkürlich von Kunth und Doell in *Ctenium* geändert wurden. Steudel führt 1855 noch unter *Ctenium* auf: Campulosus canescens (Bth.), concinnus (Nees), rupestris (Schmidt), serpentium (Steud.) OK. Die zwei letzteren sah ich nicht, ebenso wenig Campulosus aciculatus Trin. III t. 310, die vielleicht mit C. elegans zusammenfällt.

Auch bei der Abtrennung von Harpechloa hat Kunth nicht correct benannt und 3 ältere Speciesnamen beiseite geschoben. Da die betr. Art zuerst von L.f. 1781 *Melica falx* benannt wurde, ist sie Harpechloa falx OK. anstatt *H. capensis* Kth. zu nennen. Die Angabe einer zweiten Art bei BHgp. beruht wohl auf Irrthum.

Capriola Ad. (1763) fam. II 31 & 532 „Leonic.“ c. syn. Gramen dactylon offic. = *Dactylus* Vill. p. p. (*D. officinalis* Vill.) = *Fibichia* Koel. 1802 = *Cynodon* Pers. „Rich.“ 1805. Es gab nur 2 Arten von Gramen dactyloff: radice repente seu officinarum, mit grannenlosen Blüthen; dies ist unsere Pflanze = *Panicum Dactylon* L. = *Cynodon Dactylon* Pers. Da auch Adanson ausdrücklich angiebt, dass Grannen fehlen „sans arêtes“, so ist kein Zweifel über die Identität möglich. Das andere Gramen dactylon officinarum mit Grannen wird selten angegeben, z. B. von Tournefort neben der häufigen gewöhnlichen Art und ist mir nicht weiter bekannt, gehört aber wegen des Grannen nicht hierher und wird infolge der Beschreibung Adanson's ausgeschlossen. Die kriechende Wurzel, welche dem Gramen Dactylon offic. zukommt, ist bekanntlich für diese Art zum Unterschied mit der manchmal damit verwechselten *Digitaria* characteristisch.

Capriola Dactylon OK. (L.) Delhi. Diese Art ist cosmopolitisch in wärmeren Regionen.

Die anderen Arten sind australisch und von *Cynodon* übertragen: Capriola ciliaris (Bth.), convergens (F.v.M.), tenella (R.Br.) OK.

[] **Caryochloa** Spr. 1827 = *Piptochaetium* Presl 1830. Hackel in Engler & Prantl Pfl. fam. trennt auf gute Merkmale hin diese Gattung wieder von Oryzopsis, hat aber übersehen, dass *Caryochloa* Spr. (non Trin.) ein um 3 Jahre älterer Name ist, der zu restauriren ist, zumal die 1826 aufgestellte ganz andere Gattung *Caryochloa* Trin. nicht anerkannt, sondern zu Luziola Juss. gezogen wird. Steudel, Synopsis I 123, hatte die Arten dieser Gattung zu Urachne § Piptachaetium gestellt; es sind:

Urachne simplex Trin. 1842 = *Piptachaetium setifolium* Presl 1830 = *Caryochloa chilensis* und *refracta* Spr. msc. ex Trin. 1834
= Caryochloa setifolia OK.

U. panicoides Trin. 1842 = *Stipa panicoides* Kth. 1829 = *U. depressa* Steud. 1855 = C. montevidensis* Spr. 1827.
U. trichotoma Trin. = *Stipa* t. Nees = C. trichotoma OK.
U. setosa Trin. = *Stipa panicoides* Lam. = C. panicodes OK.
U. stipoides Trin. = C. stipodes OK.

Cenchrus echinatus L. em. β Morisonii O.Ktze. Portorico: Guayama. γ tribulodes OK. (L. p. p.) St. Thomas, Trinidad. U. St.: Hoboken. δ **viridis** Spr. Venezuela: La Guayra.

Die Formen sind oft verwechselt worden; schon Linné passirte dies, indem er z. B. unter *C. tribuloides* Sloane t. 65 fig. 1 und Morison III sect. 8 t. 5 f. 4 aufführte. Ich unterscheide:

Involucri setae basales 0 vel paucae parvae.
Spinae vagae . . . . . α normalis.
Spinae erectae . . . . . (Moris. t. cit.) β Morisonii O.Ktze.
Involucri setae basales numerosae longiores.
Setae et spinae vagae . . . . . γ tribulodes OK.
Setae et spinae ± erectae . . (Sloane c. cit.) δ viridis Spr.

Bei dem naheverwandten C. myosurodes sind alle Involucralanhängsel borstig.

Centotheca latifolia Trin. (*Holcus latifolius* Osb. 1757 p. 247, L. syst. X 1759 = *Cenchrus lappaceus* L. 1763). Kunth enum. I p. 366 und ihm folgend Miq. fl. ind. bat. III citirt hierzu Poa malabarica L. Aber diese von L. 1753 auf Rheede XII 83 t. 45 basirte Art ist eine ganz andere Pflanze, welche bis aus 9 entfernt stehenden Blüthen bestehende sitzende Aehrchen und lineallanzettliche Blätter zeigt = Festuca indica Retz. nach Steudel's Synopsis ist und von Kunth selbst l. c. p. 365 unter Poa aufgeführt wurde; es muss vielmehr Poa malabarica Burm. (1768) fl. zeyl. t. II fig. 2 non L. zu unserer Pflanze (welche aus 3 dichtstehenden Blüthen bestehende gestielte Aehrchen und ovallanzettliche Blätter hat), citirt werden; Linné hatte dieses Burmann'sche Citat später irrig seiner Art hinzugefügt.

α nudispiculata O.Ktze. Spiculae haud setosae; f. subglabrifolia O.Ktze. Vaginae margine folia supra subpilosa. Beutenzorg.

β lappacea OK. (L.) Spiculae retrorso setosae; f. subglabrifolia O.Ktze. Jahore bei Singapur.

β f. glabrifolia O.Ktze. Folia vaginae glaberrima vel vaginae summa parte subciliatae. Java: Salak, Sagaranten.

β f. pubescens O.Ktze. Vaginae parte superiore totae pilosae; folia utrinque pilosa haud ciliata. Java: Salak.

β f. ciliatifolia O.Ktze. Vaginae margine, folia basi dense longe ciliata. Java: Salak.

Zu dieser Gattung stellen BHgp. sehr richtig *Megastachya* P. Beauv. agrost. t. XV fig. 5 = *Poa mucronata* Beauv. fl. d'Oware et de Benin t. 4 (1804) = *Poa mucronata* Poir. 1804 = *Megastachya owariensis* Beauv., agrost. expl. des tables p. 10 (1812) = *M. mucronata* Beauv. agrost. (74) index p. 167 (1812) = *Eragrostis beninensis* Steud. 1840 = *Eragrostis owariensis* Steud. 1855 = Centhoteca mucronata OK. Diese Art ist im Habitus, breiten Blättern, Inflorescenzen etc. auffallend mit C. latifolia übereinstimmend und wesentlich nur durch die vielblüthigen Aehrchen von C. latifolia verschieden; denn kahle Aehrchen finden sich bei letzterer ebenfalls = α nudispiculata, wenngleich seltener. Die Deckspelzen sind 5—7-nervig, nicht 3-nervig wie bei Eragrostis. Beauvois bildet die Deckspelzen t. XV fig. 5

auch 7-nervig ab; da nun auf diese Abbildung zunächst die Gattung *Megastachya* basirt, so kann sie nicht zu dem gleichaltrigen Eragrostis gestellt werden, wenn auch diverse Eragrostis-Species als n. n. und ? von Beauv. dazu gestellt wurden. Da Centotheca Desv. andererseits schon 1810 begründet wurde, so bleibt *Megastachya* Beauv. 1812 bei den Synonymen.

Cephalostachyum pallidum Munro. Sikkim 2000 m; 3—5 m hoch.

Chaetium bromodes Bth. (Presl) Costarica.

Chamaeraphis R.Br. 1810 = *Setaria* Beauv. 1812 (non Achar. 1798) = *Paractaenum* Beauv. 1812 = § *Ptychophyllum* Al. Br. 1855 = *Paratheria* Gris. 1866 = § *Leptachyrium* Döll 1877 = *Setaria* § *Chamaeraphis* Miq. 1856 = *Ixophorus* Schl. 1862. Rob. Brown begründete 1810 die Gattung Chamaeraphis mit einer Art Ch. hordeacea auf 3 Griffel, zum Unterschied von Panicum mit 2; den Namen bildete er auf die Eigenschaft hin, dass sich die Aehrchenstielachse in eine Borste fortsetzt. Es ist das genau dieselbe Eigenschaft wie bei *Setaria*, bei der sich aber diese Borstenzweige mehr anhäufen; jedoch die weit verbreitete *Setaria setosa* hat in der Regel für jede Blüthe nur eine Borste. Die Eigenschaft der 3 Griffel hat sich als nicht normal herausgestellt (alle Abbildungen von Chamaeraphis zeigen nur 2 Griffel), sodass nur der Unterschied der Borstenzweige (= Chaetocladen; cfr. Schlechtendal in Linnaea XXXV 387—509 „Ueber Setaria") geblieben ist, und dieses ist auch jetzt noch der einzige Unterschied von Panicum und *Setaria*. Es fallen also Chamaeraphis und *Setaria* zusammen und wird der ohnehin vielleicht wegen Setaria Achar. 1798 nicht anwendbare Name *Setaria* Beauv. ein Synonym der älteren Chamaeraphis.

Paractaenum Beauv. hatte dieser Autor auf die Eigenschaft des terminalen Borstenzweiges basirt und vermuthet selbst, dass es mit Chamaeraphis R.Br. identisch sei, welches er als Genus dubium behandelt und wegen der (irrigen) Angabe der 3 Griffel getrennt hielt. *Setaria* beschreibt er mit 2 bis mehreren Borsten unter den Aehrchen, aber es haben nicht immer alle Aehrchen diese etwas bei Seite gedrängte und deshalb wie basale Borsten erscheinende Borstenzweige. Bei *Setaria setosa* z. B. lässt es sich verfolgen, dass die Anhäufung der Borstenzweige unter den Blüthen nur durch Verkürzung der Achsen und Verkümmerung, bez. totalem Abort gewisser Blüthen entsteht, sodass nur deren Stiel als Borste zum Schutze der tiefer stehenden anderen Blüthen übrig bleibt.

Ptychophyllum A.Br. stellen BHgp. zu Panicum trotz der Angabe ramulis ultimis ultra spiculas in setam productis, was in directem Widerspruch zu der von BHgp. III pg. 1077/8 gegebenen Gruppirung der Paniceengattungen steht, die sie eintheilen in * Paniculae rami . . . ultra spiculas non producti; pedicelli sub spiculis singulis articulati. In diese Gruppe stellen sie auch unrichtig die Gattung *Setaria*, welche ebenfalls zu ihrer dritten Gruppe *** gehört. Diese *** wird diagnosticirt: Spicae in pedunculo communi 1 — ∞, rhachi ultra spiculam ultimam producta. Bei Chamaeraphis, das sie sub *** aufführen, corrigiren sie sich aber: Spicae v e l p a n i c u l a e rami, sodass die Inflorescenz an sich keinen Unterschied ergiebt und als solcher nur der terminale Borstenzweig, die sogenannte Chaetoclade, bleibt, eine bei *Ptychophyllum*, *Setaria* und Chamaeraphis gleiche Eigenschaft. Also die verschiedene Gruppirung dieser angeblich verschiedenen Genera bei BHgp. ist falsch. Bei Chamaeraphis hordacea, wo die Inflorescenz zu einer Aehre vereinfacht ist, trägt in der Regel jedes Aehrchen eine Chaetoclade, sodass auch der Unterschied, dass die darunter stehenden Aehrchen ohne Borstenzweige seien, nicht geltend gemacht werden

kann. Fournier in seinen Bearbeitungen der mexicanischen Glumaceen zieht daher mit Recht *Ptychophyllum* R.Br., *Paractaenum* Beauv., *Ixophorus*, die sich bloss durch glatte Chaetocladen von anderen einzelborstigen Setarien unterscheidet, zu *Setaria*. Dazu gehört dann auch die australisch-asiatische Chamaeraphis.

Steudel in Synopsis pl. gram. stellte Chamaeraphis zu Panicum § Setaria und Miquel in fl. ind. bat. vereinigte auch mit Recht Chamaeraphis und *Setaria*, stellt aber erstere zu letzterer als Section, während der Priorität nach *Setaria* zu der älteren Chamaeraphis als Section gestellt werden muss, welche Sectionen sich durch die schmal lanzettlichen, bez. rundlichen ovalen Aehrchen unterscheiden. Nun giebt Hackel in Engler & Prantl's Pfl. fam. einen irrigen Unterschied für Chamaeraphis an; er unterscheidet II² p. 33: β I Aehrchen zur Reifezeit aus der stehenbleibenden Hülle (d. h. aus den Chaetocladen) sich lösend: *Setaria*; β II Aehrchen sammt der Hülle abfallend: Cenchrus, etc. & Chamaeraphis. Aber Chamaeraphis gehört zu β I. Die Chaetocladen sind persistent und das Aehrchen fällt allein ab; die Insertion und Gliederung oberhalb der Chaetocladen bei allen bisherigen Chamaeraphis-Arten ist genau so wie bei *Setaria*. Der Irrthum Hackel's beruht auf der richtigen Zusammenziehung von *Paratheria* Gris. mit Chamaeraphis R.Br., welch erstere aber BHgp. wiederum falsch unter die Gruppe ** . . . Pedicelli sub involucro 1—∞-setoso spiculas 1—3 gestellt hatten. Aber *Paratheria prostrata* Gris. hat oberhalb der persistenten Chaetoclade abgegliederte Aehrchen. Hackel hat nun die falsche Angabe von BHgp. auf Chamaeraphis übertragen, trotzdem BHgp. Chamaeraphis selbst unter *** richtiger untergebracht hatten.

Ich habe früher *Setaria* zu Panicum, Al. Braun folgend, gestellt, aber der Unterschied der Chaetocladen ist für die Gruppirung der Paniceengenera zu wichtig, um aufgegeben zu werden. — Ich sammelte:

Chamaeraphis glauca OK. (L. em. = *Setaria glauca* Beauv.) α normalis. Chaetocladi spiculis ± duplo longiores straminei rufescentes; f. **pumila** Nees em. Caules 10—25 cm alti saepius decumbentes adscendentes. Portorico. Canaren: Palma.

f. **elongata** Pers. em. Caules 30—60 cm alti erecti. Inflorescentia 2—4-plo longior. Macao. Anam. Java (auch in Südeuropa).

f. **purpurascens** Doell em. (HBK.) Chaetocladi ± violascentes vel nigricantes. Java: Wilis (auch in Europa, Amerika und Afrika; hierzu auch *P. nigrirostre* Nees und wahrscheinlich *P. rubiginosum* Steud.

β **imberbis** Trin. (Poir.) Chaetocladi spiculas vix superantes; f. **pumila** Nees. Costarica.

γ **penicillata** Gris. (W.) Chaetocladi spiculis ± quadruplo longiores.

γ f. **elongata** Pers. + f. pallida OK. Chaetocladi flavido-viriduli Portorico: Caguas. Auch in Afrika. Zur f. pallida gehört *P. intermedium* Roth = *Set. i.* R. & S. nach Griseb.

Ich gebrauche also die Bezeichnungen der f. pumila, elongata, purpurascens und pallida im emendirten Sinne für alle Subspecies, da diese Eigenschaften unabhängig von der Chaetocladenlänge sind. Eine Varietät mit stark behaarter Inflorescenzachse ist besonders aus Südamerika und Afrika als *P. geniculatum* Lam. = *P. dasyurum* W. bekannt = var. geniculata OK.

Ch. italica OK. (L. em.) var. viridis OK. (L.) f. purpurascens OK. Chaetocladi sordide purpurascentes. Japan.

var. Aparine Aschs. & Schw. (Steud.) Dekkan.

Ch. italica ist durch die fast gleichlange 2. und 3. Klappe (glumae steriles), welche die längsnervigen, nicht ausgeprägt querrunzeligen Spelzen verdecken, von

Ch. glauca verschieden und ändert vielfach. Die Häckchen der Chaetocladen sind vorwärts oder rückwärts gerichtet; darauf wurde früher *S. verticillatum* von den anderen Arten unterschieden, aber Arcangeli sowohl als Ascherson & Schweinfurth lassen diesen Unterschied mit Recht nicht mehr gelten, denn die sonstigen Eigenschaften von *P. verticillatum* L. 1762 und *P. viride* 1759 = *P. italicum* L. 1753 sind gleichmässig variabel. Der Name italicum hat also die unbedingte Priorität; auch ist es regelwidrig, ihn durch einen anderen zu ersetzen, wie Jessen es that, der mehrere dieser Formen als *Panicum Panis* Jessen zusammenzog.

Ich unterscheide bei Ch. italica OK. (L. em.):

Panicula spiciformis 15—30 cm longa ± 2 cm lata.
Chaetocladi involucrantes sursum scabri.
Paniculae spiciformes lobatae (*P. sativum* L. hort. Cliff.) α sativa O.Ktze.
Paniculae cylindricae elobatae (var. *germanicum* [Roth] Trin. p. p. non L.) β elobata O.Ktze.
Chaetocladi deorsum scabri. (*P. Rottleri* Spr., *intermedium* auct. non Roth) γ Roettleri OK.

Panicula spiciformis 5—15 cm longa ± 1 cm lata rarius latior.
Chaetocladi sursum scabri.
Panicula spiciformis lobata brevis 5—8 cm longa 1—1 1/2 cm lata interdum subovata (*P. germanicum* L. non Roth; *P. maritimum* Lam.) δ germanicum OK.
Panicula spiciformis elongata elobata.
Panicula subverticillata vel basi interrupta (*P. ambiguum* Guss. = *S. verticillata* var. Arc. = *S. viridis* var. Boiss.) ε ambigua Boiss. em.
Panicula subverticillata cylindrica densa (L.) ζ viridis OK.
Chaetocladi deorsum scabri.
Panicula subverticillata basi interrupta . . (L.) η verticillata OK.
Panicula elongata densa . . . . . ϑ densa O.Ktze.

Panicula compacta ovata elobata 2—4 cm longa (cfr. δ)
Setae sursum scabrae (*P. viride* var. *nana* Ptm.) ι nana Ptm. em.
Setae deorsum scabrae (*P. Aparine* Steud. = *P. verticillatum* β *Aparine* Aschs. et Schweinf., excl. var. *antrorsum* = ι) ϰ Aparine Asch. & Schw. em.

Ceterum variat: var. breviseta* Uechtr. em. Setae spiculis breviores vel vix longiores.

var. macrochaeta* Steud. (Jacq.) Setae spiculis 4—5-plo longiores (= var. *longiseta* Doell).

var. purpurascens* Steud. Inflorescentia subviolacea.

Ch. plicata OK. (*Panicum pl.* L.) Hongkong. Anam. Java. Sikkim.

Ch. setosa OK. (Sw.) var. vulpiseta OK. & biconvexa OK. & amplifolia OK. Trinidad.

var. elongata OK. & **pubescens** Doell. Batavia. Calcutta.

var. paniculata OK. Zwischen Batavia und Beutenzorg.

Chamaeraphis setosa ist ausgezeichnet durch einzelstehende Chaetocladen, die sich terminal nur selten zu 2—3 anhäufen, aber doch nicht bis zu 12 ein basal verwachsenes Involucrum bilden wie bei Ch. glauca und italica. Sonst ist aber Ch. setosa eine recht veränderliche Art, deren Formen bald vereinigt, bald getrennt als Arten behandelt wurden, aber so ineinander übergehen, dass man bloss die hervorragenden End- und Zwischenformen characterisiren kann, bez. zu benennen hat, um der richtigen Darstellung dieses Formenkreises gerecht zu werden. Derselbe ist durch ganz Amerika mit Ausnahme der arktischen Zonen verbreitet; in Nordamerika findet sich aber fast nur die depauperate

Form α caudata. In Südasien sah ich Formen aus Vorderindien, Sikkim und Khasia; diese zeigen mehr die lockeren Inflorescenzen, insbesondere von var. elongata (Echinochloa-Habitus! aber längere Infl.), var. Schultzii, laxiflora bez. depauperate α caudata. In Java sammelte ich neben var. elongata eine neue Form mit lockeren Rispen (aber subsessilen Aehrchen). In Australien finden sich fast alle amerikanischen Formen, auch α caudata (von Bth. fl. austr. nicht erwähnt) und ausserdem var. Schultzii Bth. Aus Japan wird macrostachyum angegeben, aus China von Schanghai sah ich var. Schultzii. Auf den Philippinen wird *Setaria globularis* Presl und *P. amplissimum* Steud. angegeben, welche der Beschreibung nach nur 2 Varietäten von Ch. setosa sind. In Afrika und Europa fehlt diese Art. Ich unterscheide:

Inflorescentia dense spiciformis (= thyrsus) basi haud interrupta rarius ramis 1—2 remotis adpressis.

Rami brevissimi pauciflori; thyrsus angustus — 1 cm latus (*Panicum caud.* Lam. 1791) . . . . . α caudata Trin.

Rami breves pluriflori; thyrsus $1^1/_4$—2 cm latus sublobatus (*Setaria O.* Gris.) β Onorus Nees.

(α und β thyrsi saepius apice cernui).

Rami longiores multiflori; thyrsus $2^1/_2$—5 cm latus $\pm$ strictus setis rigidioribus longioribus (*Panicum vulp.* Lam. 1791) γ vulpiseta OK. (Hierzu auch *Setaria composita* HBK. 1815; Sprengel zog *vulpiseta* zu *macrostachya*.)

Inflorescentia laxe spiciformis ramis densifloris $\pm$ flexuosis.

Inflorescentiae rami basales $^1/_2$—1 cm remoti.

Rami $^1/_2$—$1^1/_4$ cm longi simplices cum spiculis oblongis δ macrostachya OK. (*Setaria macrostachya* HBK. ist ursprünglich nur ein Synonym zu *Panicum setosum*, wird aber auf verschiedene Formen angewendet und mag für diese gelten.)

Rami 1—3 cm longi ramosi „paniculato fasciculati Sw.“ ε normalis OK.

In Trinius sp. t. 95 zu zart mit zu langen secundären Rispenzweigen.

Inflorescentiae rami basales 2—3 cm distantes anguste spiciformes ζ elongata O.Ktze.

(Sp. ined. Sprengelii in herb. Kew aus Amerika; ist aber in Asien häufiger.)

Inflorescentiae $\pm$ paniculatae ramis laxifloris non flexuosis.

Rami simplices stricti internodiis — $^1/_2$ cm longis η Schultzii Bth.

Rami ramosi filiformes internodiis — 1 cm longis (*Panicum l.* Steud.) [var. *paniculata* O.Ktze. olim] ϑ lenis OK.

Hierzu jedenfalls auch *P. amplissimum* Steud. von den Philippinen.

Ceterum variat: Folia glabra scabriuscula vel

f. pubescens. Doell Folia cum inflorescentiae ramis $\pm$ pilosa.

Chaetocladi solitarii sub omnibus spiculis rarius sub paucis deficientibus vel

f. pauciseta O.Ktze. Chaetocladi sub spiculis plurimis deficientes. Die Form ist sowohl mit β Onurus (dann = *S. cernua* HBK), als mit ζ elongata (in Kew als *P. setosum* aus Forster's Sammlung!) combinirt mir bekannt, aber offenbar nur eine seltene Abnormität; die vereinzelt vorhandenen Chaetocladen sind unregelmässig in der Inflorescenz zerstreut.

Chaetocladi sursum scabriusculi vel f. biconvexa OK. (Gris.) Chaetocladi simul sursum et deorsum scabriusculi.

Folia linearia (angustissima — $^1/_2$ cm lata in α) vel linearilanceolata vel

f. amplifolia OK. (Steud.) Folia sublanceolata 2—3 cm lata. Hierzu ex descr. *Setaria Liebmanni* Fourn. in Glumac. mexic.

Fournier stellt l. c. verschiedene Arten auf, die er 1. in paniculam laxam ordinatis und 2. in thyrsum spiciformem apice saltem congestis ordnet. Die Arten sub 1 konnte ich nicht controlliren bis auf Ch. *(Setaria)* sulcata OK. (*Panicum s.* Aubl.) cfr. Doell in fl. bras. II t. 26, eine durch gefaltete breitlanzettliche Blätter etc. von Ch. setosa abweichende Art, deren Inflorescenz ich aber nicht, wie Fournier, eine panicula laxa nennen möchte.

Zu Ch. setosa gehören ferner wahrscheinlich: *Setaria pseudoverticillata, auriculata, falcifolia, Grisebachii* und *laevis* Fourn., *Panicum globuliferum* Steud., ? *scabrifolium* Nees, *Setaria polystachya* Schrad., *macrochaeta* Spr., *Panicum macrurum* Trin., *P. amphibolum* Steud.

Ich habe nun alle anderen Arten von *Setaria, Panicum* etc. mit persistenten Chaetocladen zu Chamaeraphis zu stellen, wobei ich die sehr nöthige weitere Ordnung der Arten künftigen Monographen überlassen muss; die letzte Schlechtendal'sche Besprechung der Arten in Linnaea XXXI ordnet die Arten überhaupt nicht und die von Fournier l. c. und Doell fl. bras. aufgeführten Arten sind z. Th. Petites espèces.

Als Chamaeraphis sind bereits publicirt und haben zu gelten: Ch. hordacea* R.Br., Ch. spinescens* Poir. (*Panicum* R.Br.), Ch. paradoxa* Poir. (*Panicum* R.Br. = *Ch. aspera* Nees), Ch. depauperata* Nees 1654 pl. Wight.

Paratheria prostrata Gris. 1866 = *Panicum Leptachyrium* Doell 1877 = *Chamaeraphis parviglumis* Munro 1873 in Sauv. fl. Cub. ist Ch. prostrata OK. zu nennen.

Aus der alten Welt und Australien sind noch zu prüfen: *Panicum helvolum* L.f. = *Setaria h.* R.&S., über welche Bth. fl. austr. auch keine Auskunft giebt; *S. respiciens* Hochst. scheint nur eine Form von Ch. italica zu sein, ebenso *S. comosa* Miq. (*Panicum* Steud.) Ungenügend beschrieben ist: *S. Teysmannii* Miq. fl. ind. bat. III.

Dagegen ist *Setaria bifida* Hillebrandt (Fl. Hawai p. 503 der Typus einer besonderen Gattung: **Dissochondrus** (§ Hillebr. sub *Setaria*) ab Chamaeraphide differt valvis (glumis sterilibus) 2 (non 3), floribus fertilibus 2 (non 1); ab proximo *Isachne* differt chaetocladis. Hierzu also die Art Dissochondrus bifidus OK. = *Setaria bifida* Hillebr.

Für Nordamerika führt Chapmann in seiner Flora Ch. *(Setaria)* corrugata (Schult. = *Panicum c.* Ell.) an, die ich nicht gesehen.

Aus Mexico sind nach Fourn. l. c. noch anzuführen: Ch. *(Set.)* effusa (Fourn.), Juergensii (Fourn.), paniculifera (Fourn. = *Panicum p.* Steud.), cirrhosa (Fourn.), uniseta (*Panicum u.* Trin. = *Ixophorus u.* Schl.), Schiedeana (Fourn. = *Ixophorus* Schl.) Die von Fournier l. c. noch aufgeführten *Setaria flava* Fourn. (*Panicum f.* Nees), *S. streptobotrys* Fourn. und *S. semirugosa* Kth. (*Panicum* Nees) sind wahrscheinlich Formen von Ch. glauca OK.

Im Kew Herbar liegen aus Mexico noch 2 neue Arten: Ch. latiglumis (*Setaria* Vasey) und pauciseta (Vasey) OK.

Doell führt in Flora Bras. II² noch auf: 1. unten § Ptychophyllum A.Br. *(Panicum)* Chamaeraphis Crus-Ardeae (W.), speciosa (A.Br.), viatica (Salzm.) mit folgenden Synonymen: ? *Panicum elongatum* Poir. non al., *P. flabellatum* Steud., *P. Poiretianum* Schult., *P. barbatum* Lam. non Roxb.; 2. unter § Setaria *P. globuliferum* Steud., das zu Ch. setosa gehört und *P. impressum* Nees, *sphaerocarpum* Salzm. und das unrichtig benannte *P. scandens*, welche nur Formen von Ch. glauca sein dürften. Im Kew Herbar habe ich keine anderen echten *Setarien* aus Südamerika gefunden.

Schlechtendal in Linnaea XXXI „Ueber Setaria" p. 387—509 bespricht

im Anschluss an eine Vorarbeit von Alex. Braun in der Reihenfolge von Steudel's Synopsis dessen 95 Arten der § Setaria, ohne einen Clavis zu geben. Es bleiben besonders noch zu prüfen: *Panicum Paractaenum* Kth. = *Paractaenum Novae-Hollandiae* Beauv., die auch Bentham fl. austr. nicht aufklärte. Nach Schlechtendal dürften folgende Arten noch hervorzuheben sein: Chamaeraphis Lindenbergiana (*Panicum* Nees), excurrens (Trin.), nepalensis (Spr.) OK.; diese stellt er (pg. 400) in eine besondere Untergruppe Chamaeraphidoideae. Von asiatischen Arten der § Ptychophyllum behandelt er ausser der schon notirten Ch. plicata noch — stets unter Panicum — Ch. palmifolia (Poir.), während er Ch. neurodes (Schulz), costata (Roxb.), homonyma (Steud. = *P. Chamaeraphis* Nees non Trin.) und Forbesiana (Nees) OK. unbesprochen liess; zu den amerikanischen Arten dieser § beschreibt er noch unter Panicum Ch. mutaefolia OK. (Klotzsch). Von den 68 Arten der Abtheilung b von § Setaria in Steudel's Synopsis sind wohl nur noch Synonyme zu den wenigen bereits behandelten Arten zu erwarten. Ch. brachiariaeformis (*Panicum* Steud.) aus Ostafrika bildet Steudel's Abtheilung c: setis rhachi communi inordinatim insertis und ist nicht weiter bekannt.

Chionachne barbata R.Br. (Roxb.) Calcutta.

Chloris barbata Sw. (L.) *α* normalis. Aristae omnes patentes vel suberectae non refractae. St. Thomas. Batavia. Dekkan.

β **divaricata** Sw. (L.) Aristae florum sterilium divaricatae partim refractae. Anam: Turong.

Ch. radiata Sw. (L.) Portorico: Caguas, Trinidad. *Andropogon fasciculatum* L. würde älter sein als *Agrostis radiata* L., aber erstere gehört nach Linné's Herbar sicher nicht hierher.

[] **Chloropsis** Hack. 1887 „hort." in Engl. & Prantl Pflanzenfam. II (2) 59 als Synonym zu *Trichloris* Fourn. gram. mex. 1881 oder später, non Trichlora* Baker 1877. Trichlora und —is sind nicht nebeneinander zulässig, sodass das Synonym von Hackel giltig wird. Hackel schrieb: bei den „Gärtnern" als Chloropsis oder Chloridopsis (ein unpublicirter Name) bekannt. Durand ind. schreibt missverständlich Chloridopsis „Gaertn.", sodass man den Botaniker Namens Gaertner damit verstehen müsste. Die Arten sind:

Chloropsis fasciculata (*Tr. f.* Fourn.), pluriflora (*Tr. p.* Fourn.), Blanchardiana (*Tr. Bl.* Hackel), crinita (*Chloris crinita* Lag. ? = *Leptochloris crinita* Munro msc. in Kew), ? pumilio (*Chl. p.* R.Br. cfr. Fourn.) OK.

Chusquea (cfr.) **Venezuelae** Steud. Silla de Caracas.

Cinna pendula Trin. U. St.: Alleghany.

Coelachne pulchella R.Br. var. madagascariensis OK. (Baker). Java. Eine im Habitus recht veränderliche Art, die aber in Ostindien in denselben Formen vorkommt wie in Australien. Die betr. gegentheilige Angabe von Bentham in fl. austr. ist unrichtig; seine frühere Auffassung über diese Art in seiner Flora hongkong. ist die richtige. Im Allgemeinen haben die zartstengeligen Formen nicht so steife Rispen und manchmal etwas kleinere Aehren. Inwieweit die nachstehenden Varietäten von den ungleichen Lebensbedingungen dieser amphibischen Pflanze, also vom Wachsen in stehendem oder bewegtem, seichtem oder tieferem Wasser oder auf feuchtem oder trockenem Land abhängig sind, bleibt noch zu ermitteln. Ich unterscheide vorläufig:

Caules tenues laxi debiles vel prostrati.

Panicula multispiculata spiculis plurimis subsessilibus (Buhse) *α* infirma OK.

Panicula paucispiculata spiculis plurimis longe pedicellatis (Thw.) β perpusilla OK.

Caules subrigidi adscendentes suberecti. (Spiculae numerosae subsessiles)

Panicula interrupta ramis inferioribus longioribus (auch in Ceylon und auf Java) . . . . . (Bkr.) γ madagascariensis OK.

Panicula spiciformis ramis brevissimis (*C. brachiata* Munro = *Isachne simpliciuscula* W.& A.) . . . . . δ simpliciuscula OK.

Isachne brachyglumis Hochst. steht zwischen γ und δ.

Coix = Sphaerium.

Coleanthus = Schmidtia.

Corycarpus Zea „acta madrit. 1806" von Lagasca im Elenchus 1816 citirt = *Diarina* Raf. 1809 = *Diarrhena* Beauv. 1812 = *Roemeria* „Zea" R.&S. 1817 = *Onea* Fr.&Sav. 1879. Corycarpus hat also die Priorität und BHgp. hätten diese Namen mit demselben Rechte voranstellen sollen, wie Bouteloua Lag. 1805, den sie auch nur aus Lagasca's Elenchus 1816 citirten, anerkennen, welcher Name sonst in *Atheropogon* W. 1806, *Heterostega* Desv. 1810, *Triathera* Desv. 1810?, *Coretkrum* Vahl 1810, *Chondrosium* Beauv. 1812, *Polyodon* HBK. 1815 ältere 6 Namen vor 1816 haben würde. Ich habe die genauere Quellenangabe der äusserst seltenen Act. madrit. nicht ermitteln können.

Die amerikanische Art ist *Festuca diandra* Mchx. 1803 = *Corycarpus arundinaceus* Zea 1806 = *Diarina sylvatica* Raf. 1809 = *Diarrhena americana* Beauv. 1812 = *Roemeria Zeae* R.&S. 1817 und muss also Corycarpus diandrus OK. heissen; die japanische *Onea japonica* Fr.&Sav. wird Corycarpus japonicus OK.

Corynephorus = Weingaertnera.

Crypsis = Pallasia.

Ctenium = Campulosus.

Cynodon = Capriola.

Dactylis[1]) **glomerata** L. U. St., eingeschleppt.

Dactyloctenium aegyptium W. (L.) St. Thomas. Anam. Cochinchina. Bengalen. Linné schrieb Cynosurus aegyptius; Willdenow veränderte dies unnütz in aegyptiacum. Hackel trennt das Genus von Eleusine, worin Durand index ad BHgp. folgt. Das Genus ist aber schwach basirt.

Dactylodes Zanoni-Monti (1742) rar. stirp. 94—5 t. 66 = *Tripsacum* L. 1759. Zanoni bez. Monti bildet die Pflanze gut erkennbar ab und beschreibt sie ausführlich; unter den Synonymen ist *Coix seminibus angulatis* L. hort. Cliff. 438 und *Sesamo perenne indiano* Zanoni ist. bot. 181. Linné citirt auch diese Quelle vom Jahre 1675, aber nicht die Neubearbeitung von Monti, der die alten Tafeln Zanoni's beibehalten und über das Doppelte vermehrt, 1742 mit

---

[1]) **Helminthophora** Bonorden (1851) Handbuch Fig. 137 = *Dactylium* Nees 1816 non Dactylis L. 1742. Die letzteren 2 Wörter können nach bei Botanikern vorherrschendem Gebrauch nicht als verschieden gelten, und hat demnach für *Dactylium* das nächste Synonym einzutreten. *Sporocephalum* Chev., das Pfeiffer dazu citirt, deckt sich nicht damit. Helminthophora tenera Bon., der Typus eines Subgenus bei Saccardo, hat den Namen für das Genus zu geben. Die anderen Arten sind nach Saccardo Sylloge von *Dactylium* übertragen: Helminthophora dendrodes [Bull.] (Fries), leptospora (Sacc.), macrospora (Ditm.), morsus-ranae [Corda] (Sacc.), boletorum [Ehrenb.] (Sacc.), tenera [Bon.] (Sacc.), olivacea (Ces.), Ulicis [Cr.] (Sacc.) OK.

vielen Namensveränderungen — die Tafeln tragen aber meist noch die alten Namen — und verbesserten Text herausgegeben hatte. Linné hat Monti's Gattungsnamen Dactyloides zum Speciesnamen gemacht; es ist *Dactyloides indica perennis* Montius = *Coix dactyloides* L. 1753 = *Tripsacum dactyloides* L. 1759 = *Coix angulata(tis)* Mill. = Dactylodes angulatum OK. Die andere Art ist *Tr. fasc.* Trin. = Dactylodes fasciculatum OK.

Danthonia spicata Beauv. (L.) Pennsylvanien.

Dendrocalamus maximus OK. (*Bambusa m.* Ham. in Wall. cat. Nr. 5039 (1832) = *Dendroc. Hamiltonii* Nees & Arnott msc. ex Ham. gram. ... fide Munro, jedenfalls nach 1834, in welchem Jahre die Gattung Dendrocalamus erst aufgestellt ward). Sikkim: Bulweshar Thal; 10—14 m hoch.

Deschampsia flexuosa Trin. (L.) U. St.: Sattle Mount.

Dimeria ornithopoda Trin. Birma: Maulmein; det. Hackel.

Diarrhena = Corycarpus.

Dinebra retroflexa Panz. (Vahl) Dekkan, Westghats.

Dinochloa scandens OK. (*Bambusa sc.* Bl. 1824 = *Dinochloa Tjankorreh* Buhse 1854) β scaberrima OK. Rami juniores biennes scabri. Java: Rambay, kletternd bis 100′ lang! α normalis mit glatten jüngeren Zweigen ändert mit glatten bis rauhen Inflorescenzen.

* **Dissochondrus** OK. (§ Hillebr.) genus novum; cfr. pag. 770.

Distichlis spicata OK. (*Uniola sp.* L. = *Dist. maritima* Raf.) U. St.: Nebraska.

[] **Doellochloa** OK. = *Monochaete* Doell 1878 non Monochaetum (§ DC. 1828) Naud. 1845. Da wegen Homonymie die Gattung namenlos wird, widme ich sie dem Andenken ihres Begründers, dem Monographen eines grossen Theiles der brasilianischen Gräser. Die einzige Art ist D. fastigiata OK. = *Monochaete* f. Doell = *Gymnopogon f.* Nees.

Eatonia obtusata Asa Gray. U. St.: Nebraska.

Echinaria = Panicastrella.

Ehrharta = Trochera.

Eleusine coracana Gaertn. (L.) Sikkim, verwildert.
E. indica Gaertn. (L.) Portorico. Trinidad. Anam. Java. Sikkim.
var. densa OK. Radix multicaulis caulibus brevibus 5—10 cm longis plerumque subdichotomis densifoliis spicis paucis — 4 angustis brevibus foliis spicas superantibus. Hongkong: Victoria Pick. Diese eigenthümliche Form ist nicht zu verwechseln mit var. geminata OK. (Spr. = *E. brachystachya* Trin. t. 72), deren Stengel normal schlank, einzeln, unverzweigt, schwach beblättert und deren (meist 2) Aehren breiter sind.

Elymus canadensis L. Niagara.
E. condensatus Presl U. St.: San Francisco.
E. striatus W. U. St.: am Hudsonfluss.

Elyonurus (W. 1805) **tripsacodes** Hb. & Kth. Venezuela (?); det. Hackel. Die später von Kunth angenommene Schreibweise Elionurus ist unrichtig.

Eragrostis acutiflora Nees (HBK.) Colon.
E. amabilis OK. (L.) non al. f. normalis OK. Glumis flavido viridulis. Cochinchina. Penang.

f. subfusca OK. Glumis fulvescentibus. Anam: Turong.
f. albida OK. Glumis albidis nervis viridibus. Calcutta.
f. varia OK. Glumis flavidis purpurascentibus. Java. Dekkan, Delhi.

Hierzu *E. plumosa* Link (Retz.) Linné hatte diese Art schon in der Flora zeylanica erkennbar beschrieben und liegt, wie auch Bentham fl. Hongk. constatirt, diese Art in Linné's Herbar als *Poa amabilis*. Die citirte Abbildung Pluk. 300 fig. 2 und die Angabe Panicula patente spiculis octifloris linearibus sind sehr bezeichnend. In syst. XII hat er aber irrig 18-floris geschrieben; ferner für die anfangs ebenfalls gut erkennbar beschriebene *Poa tenella* L. = Eragrostis tenella Beauv. = *E. tenuissima* Schrad. = *E. verticillata* Nees „Panicula subverticillata flosculis sexfloris" citirt er später (nicht 1753) irrig auch dazu Pluk. 300 fig. 2. Die zwei späteren Irrthümer Linné's können an der ursprünglichen Richtigkeit nichts ändern; aber Steudel hat alles dies in seiner *E. amabilis* 1855 confundirt und vorher im Nomenclator (1840) hatte er schon unter diesem Namen verschiedene Arten einbegriffen, u. a. *unioloides* mit ovaten bis 20-blüthigen Aehrchen. *Eragrostis amabilis* auct. (W.&A., Hassk.) non OK. ist = E. unioloides Nees (Retz.); es beruht diese Artenverwechselung bei den Autoren jedenfalls auf der späteren irrigen Angabe Linné's.

E. capillaris Nees (L.) U. St.: Oil City.

E. ciliaris Lk. (L.) α laxa O.Ktze. Panicula spiciformis angusta (1:8—10) $^1/_2$—$^3/_4$ cm lata basi saepius interrupta. St. Thomas, Barbados, Trinidad.

β compacta O.Ktze. Panicula spiciformis duplo latior (1:4—6) densa Anam: Turong. Cochinchina.

E. cylindrica Steud. (Roxb.) Dekkan.

E. ferruginea Beauv. (Thbg.) Japan.

E. geniculata Nees. Turong in Anam; bisher nur aus Südchina bekannt.

E. hypnodes OK. (*Poa h.* Lam. 1791 = *P. reptans* Mchx. 1803 = *E. reptans* Nees) Costarica: Port Lemon; U. St.: Cincinnati.

E. minor Host 1809 (*Poa polymorpha* R.Br. 1810 = *E. poaeoides* Beauv. 1812 = *E. orientalis* Trin. = *E. Brownei* Nees etc., von manchen Autoren, z. B. Trinius, Cosson mit *E. major* Host = E. multiflora Aschs. [Forsk.] vereinigt) α normalis Spicularum pedunculi $^1/_4$—$^1/_2$ cm longi. Hongkong. Anam. Bengalen. Canaren.

β subsessilis OK. Spiculae subsessiles sessiles. Hongkong. Anam.

γ laxiflora OK. Spiculae $^1/_2$—$1^1/_2$ cm longe pedunculatae. Birma: Maulmein.

E. multiflora Aschs. (*Poa Eragrostis* L. p. p. = *Poa multiflora* Forsk. 1775 = *Poa megastachya* Koel. 1802 = *E. major* Host 1809 = *E. megastachya* Link etc.) U. St.: Pennsylvanien, Nebraska.

E. nigra Nees. Sikkim 1200 m.

E. pilosa Beauv. (L.) Portorico. Trinidad. U. St.: Cincinnati. Java. Dekkan.

E. tremula Hochst. (Lam. = *E. multiflora* Trin. [Roxb.] non Aschs.) Java.

E. tenella Beauv. (L.) α tenuissima OK. (Schrad.) Spiculis ± 6-floris.

β nutans OK. (Retz.) Spiculis 8—14-floris, rami paniculae a basi florigeri, ergo panicula densa. Dekkan.

γ Koenigii OK. (Nees) Spiculis 6—12-floris; rami paniculae basi haud florigeri, ergo panicula laxa. Java; findet sich manchmal mit β auf einer Wurzel. Meist sind aber β und γ leicht zu unterscheiden; die ährenlosen Rispenzweigtheile werden bis 3 cm lang; bei β fehlen solche.

E. uniolodes Nees ex Steud. 1855 (Retz. = *Erag. amabilis* W.&A. non OK., vergl. oben) Hongkong; Java; Bengalen. Miquel trennt *Poa unio-*

loides Retz. und *Poa unioloides* Roxb. als *E. rubens* und unioloides; es sind aber nur Formen dieser Art mit Briza-Habitus.

Erianthus fulvus Nees. Sikkim, Bengalen.

Eriochloa ramosa OK. (*Milium r.* Retz. 1791 = *Er. annullata* Kth. [Fluegge 1810] = *Er. polystachya* HBK. em. BHgp.). Calcutta.

Eulalia Kth. 1829 = *Pollinia* Trin. 1833 non † Spr. 1815. Trinius verwarf mit Recht die Sprengel'sche Gattung *Pollinia*, worin ihm BHgp. und Hackel, Monogr. Androp. beistimmten; er stellte nun eine, ausdrücklich als neu bezeichnete, aber mit dem Sprengel'schen Homonym nahe verwandte Gattung Pollinia 1832 resp. 1833 auf und liess Eulalia Kth. als besondere Gattung bestehen, zu welcher er noch 2 Arten, allerdings nicht übereinstimmend mit der Auffassung späterer Autoren gestellt hatte. Kunth hatte nur eine Art: Eulalia aurea* = *Andropogon aureum* Beauv. = *Saccharum aureum* Spr. = *Pollinia aurea* Bth. Nachdem Eulalia Kunth non Trin. und *Pollinia* Trin. non Spr. aber vereinigt sind, gebührt Eulalia die Priorität. Die Hackel'sche Monographie zu Grunde legend, sind zunächst folgenden Arten andere Namen zu geben:

Pollinia argentea Trin. 1836 = *Andropogon tristachyus* Roxb. 1824
= Eulalia tristachya OK.
P. articulata Trin. 1836 = *Pogonatherum contortum* Brongn. 1829
= E. contorta OK.
P. Cumingii Nees 1855 = *Saccharum fulvum* RBr. 1810 = E. fulva OK.
P. imberbis Nees 1855 = *Andropogon vimineus* Trin. 1833 = E. viminea OK.

Giltige Eulalia-Artennamen sind ausserdem bereits vorhanden: Eulalia glabrata* Brong. (Trin.) und E. villosa* Nees [Thbg.](Spr.)

Es verbleiben zu übertragen, wobei ich Autorcitate für *Pollinia*-Arten in Parenthese setze und nöthige ältere Synonyme hinzufüge: Eulalia ciliata (Trin.), dispar (Nees), eucnemis (Nees), fimbriata (Hack.), gracillima (Hack.), grata [Nees](Hack.), hirtiflora (Hack.), irritans (Bth. = *Saccharum i.* R.Br.), Mackinlayi (F.v.M.), mollis (Hack. = *Erianthus m.* Griseb.), monantha (Nees), nuda (Trin.), pallens (Hack.), phaeothrix (Hack.), quadrinervis (Hack.), rufispica (Hack. = *Andropogon r.* Steud.), speciosa (Hack. = *Erianthus sp.* Debeaux), spectabilis (Trin.), tenuis (Trin.), Thwaitesii (Hack.), vagans (Nees), velutina (Hack.) OK.

Ich sammelte:

Eulalia nuda OK. (Trin.) Sikkim. Vielleicht nur eine länger grannige Varietät der folgenden Art.

E. viminea OK. (Trin.) α imberbis OK. (Nees) Spiculae omnes aristatae = *Pollinia imberbis α genuina* Hackel. Java.

γ variabilis OK. Spiculae partim (inferiores) muticae. Sikkim.

Ferner folgende von Prof. Hackel sub *Pollinia* bestimmte Arten:

Eulalia ciliata OK. (Trin.) [Hackel in herb. meo sub nom. *Pollinia lancea* Nees sed planta mea in DC. suites VI non indicata] Java: Sagaranten.

E. contorta OK. (Brongn. = *P. articulata* Trin. apud Hackel) Bengalen: Silligori.

E. fulva OK. (R.Br. = *P. Cumingii* Nees apud Hackel) α normalis OK. (= var. *fulva* Hackel) Java: Dorowati 2000 m.

var. **parviflora** Hack. Bengalen: Silligori.

E. grata OK. [Nees] (Hack.; in herb. meo sub nom. *Pollinia ciliata*) Bengalen: Silligori. Java: Wilis, Dorowati.

E. speciosa OK. (Debeaux) ? Hongkong.
E. tristachya OK. (Thw.) Dekkan: Jabbalpur.

Euraphis Trinius (1830/1) act. mém. ac. Pet. 1830 p. 92 (sub Pappophoro) von Steudel nom. 1840, wo *Boissiera* Hochst. zuerst publicirt wurde, selbst dazu citirt; ebenso citirt in Boissier fl. or. bei dem hierzu gehörigen *Papp. pumilio* Trin. act. Petr. III p. 92. Bei Erhebung eines Subgenus zur Gattung soll nach den internationalen Regeln der Name nicht verändert werden; es ist also Euraphis wieder herzustellen mit dem Typus E. pumilio OK. = *Boissieria bromoides* Hochst. (*Pappophorum squarrosum* Russ. ist zwar älter, aber nicht recognoscirbar.)

Festuca Myuros L. var. **sciurodes** OK. fl. Leipz. (Roth). Insel Palma.
var. unispiculata O.Ktze. Forma depauperata pollicaris; inflorescentia terminalis e spiculis 1—3 composita foliis subfiliformibus brevior. Südlich auf den Bergabhängen von Santa Cruz de Palma. Herr Prof. Hackel hält diese bisher unbekannte Form für eine „Quantitätsform“ und keine Varietät, weil er eine verzwergte Form von Koeleria, die ich S. 778 var. Hackeliana nenne, dabei fand. Wenn nun auch eine Verkümmerungsform vorliegt, so ist sie doch dort constant geworden und kommt in Millionen von Exemplaren mattenbildend vor und zwar in Meeresnähe, auf Lava, Lavageröll, auch an zeitweilig etwas feuchten Stellen, während sich die ährenförmig rispige Form meist nur an trockeneren Orten findet. Eine strenge Grenze von Form und Varietät ist an sich nicht zu ziehen möglich; eine exactere Beschreibung — der ja auch Hackel in mustergiltiger Weise huldigt — hat meines Erachtens alle extremen Formen und hervorragenden Mittelformen mindestens zu benennen, einestheils um eine schnelle Uebersicht und Classification der Formenkreise zu erhalten, andererseits um Jordanisten möglichst zu verhindern, neue dubiöse Arten aufzustellen.

F. ovina L. var. nubigena OK. (Jungh.) steht der var. duriuscula nahe, ist aber dichterrasig, die Blätter infolge dessen mehr aufrecht, die einzelnen Stengel basal von persistirenden Blattresten umgeben. Java: Sumbing 3400 m.

Garnottia adscendens Munro (*Andropogon a.* Wall.) Sikkim 1600 m.

Glyceria = Panicularia.

Gynerium sagittatum Beauv. (Aubl.) Ostcostarica. Madre de Dios; wird bis 10 m hoch.

Hackelochloa OK. = *Manisuris* Sw. 1788 non L.* 1771. Infolge Wiederherstellung der Linnéischen *Manisuris* wird diese Gattung namenfrei und habe ich sie zu Ehren des Gramineenforschers, Prof. E. Hackel, der auch meine Andropogoneen bearbeitete, benannt. Die einzige Art ist Hackelochloa granularis OK. = *Cenchrus gr.* L. = *Manisuris gr.* Sw. Vergl. unter Manisuris. Ich sammelte sie auf Java zwischen Plabuan und Tjibungur, sowie in Bengalen bei Sahibgunge am Ganges.

Heleochloa schoenodes Host. (L.) Vorderindien: Westghats.

Hippagrostis Rumpf (1749) p. p. herb. amb. VI 14 t. 5 fig. 3 = *Oplismenus* Beauv. 1807. Ueber H. minor Rumpf sind keine Zweifel bez. der Identität mit *Oplismenus,* und alle Autoren sind einig darüber; denn *Panicum bromoides* Lour., *Oplismenus Burmania* Beauv., *Orthopogon Burmanni* R.Br., die zu dieser fig. 3 citirt wurden, gehören zu derselben Gattung. Nur ein falsches auf Lapsus calami beruhendes Citat „Panicum patens“ rührt von Burm. fl. ind. 26 her und ist von Linné ohne Controlle Mant. II nachgeschrieben worden; es muss dort fig. 1 statt fig. 3 heissen; eine Verwechselung ist nicht

möglich, denn P. patens hat lockerrispige, allseitswendige Inflorescenzen mit langgestielten, einzelnen, grannenlosen Aehrchen, während Hippagrostis kammförmig gestellte, begrannte, sitzende Aehrchen hat, die in Aehren gedrängte, entfernt abwechselnde, zweizeilig über einander gestellte Inflorescenzzweige bilden.

Dagegen ist Hippagrostis major fig. 2 unklar und wahrscheinlich nur ein Jugendzustand von Panicum colonum, wofür es schon Burmann erklärte und kann diese Art (= *Oplismenus colonus* HBK.), da sie jetzt aus der Gattung geschieden und wieder zu Panicum gestellt wird, um so mehr ausser Acht gelassen werden, als Hippagrostis major derart abgebildet ist, dass es nicht weiter aufgeklärt werden kann.

Hippagrostis Burmannii OK. (*Panicum* Retz.; *Oplismenus* Beauv.) Costarica: Java.

H. composita OK. (*Panicum* L., *Oplismenus* R. & S.) Anam. Java, verbreitet. Birma. Bengalen. Sikkim.

H. hirtella OK. (*Panicum* L., *Oplismenus* R. & S.) Portorico: Cayey.

H. loliacea OK. (*Oplismenus* Beauv.) Trinidad.

H. undulatifolia OK. (R. & S.) Japan. Penang. Von den sonstigen Arten mag vielleicht noch H. setaria OK. (*Panicum s.* Lam. = *Oplismenus s.* R. & S.) aufrecht zu erhalten sein. Es sind über 30 Arten aufgestellt worden, von denen aber HBgp. nur 3—4 gelten lassen wollen.

Homalocenchrus Hall. „Mieg“ (1768) hist. stirp. helv. II 201 = *Leersia* Sw. 1788 = *Asprella* Schreb. 1789. Die Gattung ist von Mieg auf *Phalaris oryzoides* L. begründet und von Haller ausführlich beschrieben.

H. hexandrus OK. (*Leersia h.* Sw.) Anam: Turong. Singapur. Hierzu *Leersia australis* R.Br., *ciliata* Roxb., *contracta* Nees, *mauritanica* Salzm., *mexicana* HBK.

H. virginicus OK. (*Leersia v.* W.) U. St.: Hoboken. Hierzu wahrscheinlich *Leersia imbricata* Poir.

Die anderen unter *Leersia* aufgestellten und giltigen Arten sind: Homalocenchrus oryzodes* Mieg. ex Pollich [L.] (Sw.), lenticularis (Mchx.), monandra (Sw.), ovata (Poir.) OK.; 2 mexicanische, von Fournier aufgestellte, angeblich neue Arten: H. Gouinii (Fourn.), ligularis (Fourn.), die ich nicht gesehen, und eine neue Art aus Centralafrika 1869 Nr. 2098 von Schweinfurth gesammelt, im Kew Herbar befindlich = H. angustifolia (Munro) OK.

Hordeum jubatum L. U. St.: Nebraska.

Hygroryza aristata Nees (Retz.) Bengalen.

Hystrix Moench 1794 = *Asprella* W. 1809. Den Namen von Moench verwerfen BHgp., weil er schon im Thierreich existire, ein regelwidriger Grund, den sie sonst nicht gelten lassen, z. B. Peristeria Hk. veränderte Reichenbach wegen der homonymen Vogelgattung in *Eckardia,* aber BHgp. behalten Peristeria bei; ebenso Ammophila, für welchen Nyman aus demselben, aber von den internationalen Regeln verworfenen Grunde *Psamma* anwendet, etc. etc. Wenn ein erfahrener Zoologe die bei BHgp. giltigen Gattungsnamen einmal genau revidiren und die zoologischen Homonyme ausziehen wollte, so würde das eine nicht kleine Liste von Namen ergeben, die jetzt im Pflanzenreich und Thierreich zugleich angewendet werden. In Agassiz' Nomencl. zoolog. index 1848 sind bereits über 2000 Gattungsnamen aufgeführt, die im Pflanzenreich und Thierreich zugleich vorkommen! Zu Linné's Zeiten war das Princip durchführbar; jetzt müsste man dazu eine complete zoologische Bibliothek haben, aber es giebt schon keine completen botanischen Bibliotheken mehr.

H. patula Moench (*Elymus Hystrix* L.) U. St.: am Hudsonfluss.

Die anderen Arten sind: H. californica (*Gymnostichum c.* Bolander), sibirica (*Asprella s.* Trautv. in herb. Kew), gracilis (*Gymn.* Hk.f.) OK.

Ichnanthus pallens Doell (Sw.) Portorico: Caguas.

Imperata cylindrica Beauv. (L. 1759; *Imp. arundinacea* Cyr. 1792). var. **Koenigii** Bth. Hongkong, Anam, Cochinchina, Java.

I. exaltata Brongn. α **genuina** Hack. Java: Sindanglaja 1400 m.

β **caudata** Hack. (Trin.) Landenge Panama, zwischen Colon und Monkhill.

Isachne arundinacea Gris. (Sw.) Costarica.

I. biflora OK. (*Panicum b.* Lam. 1791 = *I. albens* Trin. 1828 = *I. mauritiana* Kth. 1829). Java. Singapur. Sikkim 2300 m. Die Pflanze von Mauritius ist von der ostindischen nicht verschieden.

I. dispar Trin. Java: Sindanglaja.

I. globosa OK. (*Milium gl.* Thbg. 1784, cfr. Franchet & Savatier, = *I. australis* R.Br. 1810). Java. Von Miquel wird *Panicum patens* L. noch hierzu gezogen, aber gewiss unrichtig; denn Linné's älteste Begründung dieser dubiösen Species basirt auf Rheede XII t. 41, die nicht hierher gehört und die anderen Citate Linné's beziehen sich auf 3 andere Arten; cfr. Steudel Synopsis I, 98.

I. pulchella Roth. Hongkong.

I. virgata Nees. Java: Gede 2000 m.

Ischaemum angustifolium Hack. (Trin.) Bengalen: Sahibgunge am Ganges.

I. aristatum L. α **imberbe** Hack. Hongkong.

subvar. **fallax** Hack. Dekkan: Jabbalpur.

β **barbatum** Hack. (Retz.) Cochinchina.

subvar. **elatum** Hack. (Nees). Java: Dienggebirge.

subvar. **lodiculare** Hack. Hongkong.

I. ciliare Retz. Hongkong, Canton.

var. **longipilum** Hack. Birma: Maulmein.

I. pilosum Hack. (Klein). Dekkan.

I. sulcatum Hack. species nova. Suites au prod. VI 248. Provinz Bombay: Nursingpur.

I. timorense Kth. Batavia. Diese Arten von Prof. Hackel bestimmt; ausserdem folgende von mir bestimmte, die sich vereinzelt unter den s. Z. ungeordneten vielen Gramineen fanden, welche alle zu bestimmen Herr Prof. Hackel wegen Zeitmangel nicht übernehmen konnte.

I. leersiodes Munro. Hongkong.

I. muticum L. Java: Plabuan, vom Strand bis 700 m; Singapur, Penang.

I. rugosum Salisb. Dekkan: Jabbalpur. Anam: Turong.

Iseilema prostratum OK. (*Andropogon pr.* L. = *I. Wightii* And.) Westghats.

Koeleria phleodes Pers. var. **brachystachya** OK. (DC.) Floribus scabriusculis. Canaren: Palma.

var. **subcapitata** O.Ktze. pl. or. ross. Floribus pilosis. Tenerifa.

f. Hackeliana O.Ktze. Tota planta vix pollicaris; inflorescentia 1—2-spiculata. Unter der bei Santa Cruz de Palma gemeinen Festuca Myurus var. unispiculata O.Ktze., die ich Herrn Prof. Hackel gesandt hatte, von demselben vereinzelt gefunden.

Kralikia = Arcangelina.

Lagurus ovatus L. Madeira.

Lamarckia = Achyrodes.

Leersia = Homalocenchrus.

Leptochloa = Rhabdochloa.

* **Lophopogon tridentatus** Hack. (Spr.) *α* Wrightii O.Ktze. (Nees msc.) Spicularum basis rufo pilosa. Dekkan: Assergur. Diese Form beschrieb Roxburgh. Die andere Form: *β* Munroi O.Ktze. Spicularum basis glabra ist häufiger, wurde von Munro in msc. *Apocopis filifolia* genannt; doch sind die Blätter nicht von *α* verschieden.

Lolium temulentum L. var. multiflorum OK. (Lam.) cfr. pl. or. ross. in act. hort. petr. 1887 p. 252.

f. glaberrimum OK. Culmus infra spicam laevis. San Francisco in Californien (eingeschleppt?) und Insel Porto Santo bei Madeira, wild.

Manisuris Sw. = Hackelochloa.

Manisuris L. (1771) mant. II p. 164 non Sw. = *Rottboellia* L.f. p. p. Manisuris Myuros* L. ist = *Rottboellia Myuros* Bth.; dagegen ist *Manisuris* L. fil. 1779 = Sw. 1788 = *Cenchrus granularis* L. 1771 = Hackelochloa granularis OK.; *Rottboellia* L.f. 1779 et 1781 gehört pro parte minore hierher, nämlich: *R. exaltata* L.f. 1781 und *compressa* L.f. 1781; dagegen ist *R. incurvata* L.f. = Lepturus incurvatus Trin., *L. dimidiata* L.f. = Stenotaphrum glabrum Trin. und *R. corymbosa* L.f. = *Aegilops exaltatus* L. 1771 = *Ophiurus corymbosus* Gaertn. = Ophiurus exaltatus OK. Linné filius hat diese Sache unglücklich behandelt, indem er 1. 1779 Manisuris L. mit einer Pflanze verwechselte, die man jetzt zu einer anderen Gattung rechnet; 2. später (1781) unter *Rottboellia* nicht weniger als 4 heutige Gattungen vereinigte. Auf jeden Fall hat Manisuris L. 1771 die unbedingte Priorität für das, was in Hackel's Monographie jetzt als *Rottboellia* verstanden wird und muss daher Manisuris L. non Sw. für *Rottboellia* gelten. Infolge dessen muss also *Manisuris granularis* Sw. (1788 prodr., nicht erst 1797 fl. ind. occ.; nach Hackel ist L.f. der Autor, aber ich finde die Art in Diss. nov. gen. gram., die in Amoen. X abgedruckt ist, nicht benannt) als Typus einer neuen Gattung einen neuen Namen erhalten. *Rottboellia* L.f. ist auf alle Fälle unberechtigt und darf als späteres Quodlibet überhaupt nicht mehr für diese Gräser beibehalten werden. Uebrigens bemerkt Hackel l. c. 314 selbst, dass Manisuris L. für *Rottboellia* auct. giltig sei und *Manisuris* Sw. einen neuen Namen zu erhalten habe, was er wegen Umänderung der grossen Anzahl der Speciesbenennungen nicht besorgte — ein nicht stichhaltiger Grund, der, befolgt, zu den verwirrendsten Consequenzen führen müsste, übrigens aber bei Themeda und Eremochloa von Hackel selbst nicht befolgt wurde.

Manisuris Myuros* L. bleibt also zu Recht bestehen; in der Hackel'schen Monographie ist von *Rottboellia*-Speciesnamen nur zu ändern: *Rottboellia ophiuroides* Bth. 1878 = *Ischaemum rottboellioides* R.Br. 1810 = Manisuris rottboelliodes OK. Von den übrigen Arten sind vorher in anderen Gattungen aufgestellt gewesen: *Rottb. cylindrica* Torr. = *Tripsacum c.* Mchx. 1803 = Manisuris cylindrica OK. und *R. speciosa* Hack. = *Ischaemum sp.* „Nees" Steud. 1855 = M. speciosa OK.

Der Rest ist von *Rottboellia* zu übertragen: Manisuris acuminata (Hack.), Afzelii (Hack.), Coelorhachis (Forst.), compressa (L.f.), corrugata (Baldw.), digitata (S.&S.), divergens (Hack.), exaltata (L.f.), for-

mosa (R.Br.), glandulosa (Trin.), hirsuta (Vahl), impressa (Griseb.), latifolia (Steud.), loricata (Trin.), mollicoma (Hance), nigrescens (Thw.), rugosa (Nutt.), Selloana (Hack.), striata (Nees), thyrsodea (Hack.) OK. Ich sammelte:

Manisuris exaltata OK. (L.f.) Java: Tjibelong; det. Hackel.
M. glandulosa OK. (Trin.) Java: Preanger; det. Hackel.
M. striata OK. (Nees). Sikkim 1000 m; det. Hackel.

Melanocenchris Royleana Nees. Dekkan. Die andere ostindische Art *M. Rothiana* Nees 1841 = *Pommereullia monoica* Roth 1821 nenne ich regelrecht M. monoeca OK.

Milium Treutleri O.Ktze. n. sp. A Milio effuso differt valvis uninerviis angustioribus flore brevioribus paleis viridibus opacis pulverulentis. Sikkim beim Dorf Shimong 2400 m. Von Treutler unter Nr. 486, $^{5}/_{VIII}$ 1874, 3300 m Sikkim gesammelt laut Herb. Kew. — Milium effusum L. = *M. nepalense* Nees hat dreinervige, breite, die Blüthen einschliessende Klappen (Valven) und kahle, glänzende, gelblich werdende Spelzen (Paleae). Die Klappen von Milium Treutleri sind persistent, die Frucht fällt von den Spelzen eingeschlossen ab; diese Art ist also ein Milium und keine Panicum (§ Hymenachne), wofür es früher gehalten wurde, was aber schon Munro in msc. corrigirte.

Miscanthus nepalensis Hack. (Trin.) Sikkim.
M. sinensis And. Japan. Hongkong. Java: Megamendonpass und Dienggebirge (1500—2000 m).

Monochaete = Doellochloa.

Muehlenbergia diffusa Schreb. U. St.: Oil City.
M. glomerata Trin. Nebraska.
M. grandis Trin. U. St.: Colorado 2300 m.
M. silvatica T. & Gr. Niagara.
M. viridissima Nees. Sikkim 1500 m.

Munroa squarrosa Torr. U. St.: Nebraska.

Nazia Ad. (1763) fam. II. 31 & 581 c. syn. *Cenchrus racemosus* L. = *Tragus* Hall. 1768 mit demselben Synonym. Letzterer Name wäre ausserdem wegen Tragia* L. 1737 zu verwerfen.
N. racemosa OK. (L.) Venezuela: Puerto Cabello. Tenerifa: San Andres.

Olyra latifolia L. Portorico. Trinidad.

Ophiurus exaltatus OK. (L. 1771) = *O. corymbosus* Gaertn. (L.f. 1781) Bengalen: Narsingpur—Silligori.
O. laevis Bth. (Retz. 1783) = *O. perforatus* Trin. (Roxb. 1798). Java. Beide Arten von Prof. Hackel bestimmt, aber in DC. suites VI unter prioritätswidrigen Namen aufgeführt.

Oplismenus = Hippagrostis.

Oropetium Thomaeum Trin. (L.) Dekkan.

Orthoclada laxa Beauv. (Rich.) Matachin, Panama.

Oryza sativa L. β montana OK. (Lour. em.) Forma spontanea vel quasi-spontanea spiculis seminibus angustioribus; f. submutica OK. Wild oder verwildert, Java: Rambay. Birma: Maulmein.
Ich nehme also den Bergreis infolge seiner schmäleren Früchte als Varietät an, ohne Rücksicht auf andere variabele Eigenschaften, wie Begrannung, Be-

haarung, Farbe. Da der cultivirte Bergreis sehr leicht verwildert — auch in Afrika und Amerika — und dann meist die schmäleren Früchte zeigt, deren Spelzen meist dünner behaart sind und dessen Rispen öfters mehr spreizen — die Eigenschaft der Ligula variirt am Stengel selbst —, so ist es mangels sicherer Merkmale meist gar nicht mit Gewissheit zu entscheiden, ob die Pflanze wild oder verwildert ist. Man darf sich nicht täuschen lassen, wenn man die Pflanze manchmal sogar mitten im Wald findet; denn die Javaner z. B. treiben mit Reis Raubbau, rotten den Wald stellenweise eine Zeitlang aus, ernten einige Jahre lang reichlich und überlassen dann diese Waldblössen wieder sich selbst, die sich dann schnell wieder bewalden und verwilderten Reis zeigen.

O. sativa α normalis f. longiseta flavida OK. Cultivirt bei Beutenzorg. Diese Combination nannte Miqel var. *flaviseta*.

α f. submutica nigra OK. Bengalen, cult.; diese Combination nannte Loureiro *O. praecox*. Es sind eine Unzahl solcher Varietäten (bez. als Arten) benannt worden, die aber meist nur auf Combination von α oder β mit folgenden Formen aus 2 Variationsreihen beruhen.

f. 1. mutica aristis nullis.
2. submutica aristis 1—5 mm longis vel in spiculis nonnullis 0.
3. breviseta aristis 1—2 cm longis.
4. longiseta aristis 3—6 cm longis.
f. a) pallida glumis pallide viridulis vel demum sordide roseis.
b) flavida glumis cum setis flavidis demum ochraceis.
c) rubra glumis cum setis sodide rubris demum fusco rubris.
d) nigra glumis cum setis violaceis demum nigris.

Oryzopsis coerulescens Hack. (Desf.) Tenerifa: Guia — Adexe.

Osterdamia Neck. (1790) elem. III 218 c. syn. *Agrostis Matrella* L. (cfr. Agrostis bei Neck. l. c.) = *Zoysia* Willd. 1801 = *Matrella* Pers. 1805. Die Angabe Styli 3 dürfte nur Druckfehler sein.

O. Matrella OK. (L.) = *Z. pungens* W. Singapur.

Die anderen Arten sind: O. sinica OK. (*Zoysia sinica* Hance = *Z. macrostachya* Fr. & Sav.) und O. tenuifolia OK. (*Zoysia t.* W.).

[] **Pallasia** Scop. (1777) intr. 72 = *Crypsis* Ait. 1789. Wenn man, wie früher, *Heleochloa* mit *Crypsis* vereinigt, so müsste *Pallasia* für beide gelten; trennt man sie aber, so gilt *Pallasia*, wie schon Beauvois identificirte, für *Crypsis*. Die Unterschiede zwischen beiden sind folgende: *Crypsis* Stamina 2, valva uninervia, capitula subglobosa involucro bifolio. *Heleochloa* Stamina 3, valva binervia, spica rarius subglobosa involucro 0 bractea unifoliata. Die 2 Pflanzen *Crypsis aculeata* und *Heleochloa schoenoides* werden jetzt noch oft verwechselt, aber sie sind auch habituell noch durch die weiten abstehenden Blattscheiden bei *Crypsis* und enger anliegenden (unteren) Blattscheiden bei *Heleochloa* zu erkennen. Scopoli beschreibt, trotzdem er die Gattung unter die triandren Gräser setzt, Stamina bina, flosculi in capitula parva e foliorum supremorum vaginiis vix ermergentia dense collecti und citirt dazu Pallas Reise II. 733 tab. K fig. 1, Q fig. 2. Pallas hat offenbar in der Beschreibung beide obige Arten auch verwechselt, denn er beschreibt 3 Stamina. Von Pallas Reise ist mir jetzt nur die französische Ausgabe zur Hand, wo auf t. XI des 3. Bandes (p. 482) nur *Crypsis* abgebildet ist. Jedenfalls hat Scopoli nur nach *Crypsis aculeata* seine Diagnose gefertigt und zwar nach einer Pflanze, von der er mittheilt: Plantam communicavit D. Helbling. Die einzige Art ist Pallasia aculeata OK. (Pall.) = *Crypsis a.* Ait.

[] **Panicastrella** Moench 1794 mit der einzigen Art P. capitata* Moench = *Cenchrus c.* L., hat die Priorität vor *Echinaria* (1799) *capitata* Desf.(L.).

Panicularia Fabr. (1763) en. pl. h. helmst. p. 373 „Heister" und *Festucaria* „Heister" l. p. 374 = *Glyceria* R.Br. 1810. Heister hatte diese Gattungen schon 1748 unter den Culmiferae paniculatae aufgestellt, aber nicht näher characterisirt, so dass erst die Auffassung von Fabricius massgebend ist; dieser citirt wörtlich zu Panicularia die Diagnose und älteren Citate Linné's von *Poa aquatica* und zu Festucaria von *Festuca fluitans* L.; ausserdem giebt er noch die auf L. sp. pl. ed. I bezüglichen Nummern Poa sp. Nr. 1 und Festuca sp. Nr. 10 an. Es ist also kein Zweifel über die Indentität. R. Brown basirt 1810 seine *Glyceria* ebenfalls auf *Festuca fluitans* L. Da man später diese 2 Gattungen vereinigte, gebührt Panicularia als eine Seite vor *Festucaria* publicirt, der Vorzug.

Panicularia aquatica OK. (*Poa aq.* L. = *Glyceria aq.* Sm.) U. St.: Sattle Mount.

P. Fendleriana OK. U. St.: Colorado 3000 m. Hierzu *Eragrostis Fendleriana* Steud. 1855 (von Watson, Bot. Calif. als *E. Fendleri* citirt = *Sclerochloa californica* Munro in Bth. pl. Hartw. 1857 non *Atropis californica* Munro ex Wats. l. c. 1880.) Die anderen Arten sind:

P. fluitans OK. = *Festuca fl.* = *Glyceria* R.Br.; dazu *G. plicata* Fries und ? *nemoralis* Uechtr.

P. remota OK. (*Poa remota* Forselles 1807 = *G. remota* Fries). Diese zu der § Euglyceria gehörig aus Europa. Die § Pucinellia (genus Parl. 1848 = *Atropis* Rupr. non Atropa L. = *Heleochloa* Fries non *Host.), welche die meisten Autoren damit vereinigen, wird zwar wieder von Hackel abgetrennt (er hätte dann aber den Namen Puccinellia wählen müssen), indess auf difficile Merkmale, die wohl für einige bekanntere Arten, schwerlich aber für alle gelten werden. Wie schon BHgp. bemerken, ist der Unterschied bezüglich der Lodicula nicht durchgreifend, und den Unterschied für *Glyceria* im angeblich deutlichen Griffel möchte ich schon in der von Hackel in Engl. & Prantl Pfl. fam. S. 71 reproducirten Abbildung von *Gl. fluitans* nicht ausgeprägt finden; es würde das sich an getrockneten Exemplaren (die Arten aus fernen Ländern hat man ja meist noch darauf zu prüfen) auch keineswegs immer oder sicher entscheiden lassen, denn die Fiedernarben beginnen ± hoch oder fast basal an den 2 Griffeln. Das Merkmal lässt sich ausserdem bloss an entwickelten Griffeln prüfen und diese fallen in der Regel schnell ab, bez. fehlen in Herbarien. Zu der § Pucinellia gehören aus Europa 2 Arten:

Panicularia distans OK. (*Poa d.* L. = *Glyc. distans* Wahlbg. etc. etc.) und P. procumbens OK. (*Poa p.* Curtis = *Glyc. pr.* Duval. Nyman zählt zwar unter Nr. 7—11 noch 5 Arten auf, die aber von Cosson und Durieu, Thurber und Anderen als Formen oder Varietäten zu *P. distans* gerechnet werden und Nr. 12 *Glyceria angustata* Fries (R.Br.) nebst *Glyceria Vahliana* Fries, *vilfoidea* Fries, *vaginata* Lange scheinen nur arktische Verkümmerungsformen von P. distans zu sein. Ausser diesen, bis auf P. procumbens und distans, auch ausser Europa weitverbreiteten Arten sind aufzuführen:

Aus Australien (nach Bth. fl. austr.) ausser P. fluitans noch Panicularia australasica (*Glyc. a.* Steud.), dives (*Festuca d.* F.v.M. = *Glyc. d.* Bth.), Fordeana (*Glyc.* F.v.M.), latispicea (*Glyc.* F.v.M.), ramigera (*Glyc.* F.v.M.), syrtica (*Poa syrt.* F.v.M. 1854 = *Glyceria stricta* Hk. 1860) OK.

Aus Chili nach BHgp. *Catabrosa tenuifolia* Presl 1830 = P. tenuifolia OK. (nicht mit *Glyc. tenuifolia* Boiss. = *P. distans* forma zu ver-

wechseln), ferner P. glaucescens (*Cat.* Phil.), latifolia (*Catabrosa l.* Phil.), magellanica (*Cat. m.* Hk.f. fl. antarct.) OK.

Aus Nordamerika ausserdem Panicularia acutiflora (*Glyceria a.* Torr.), canadensis (*Briza c.* Mchx. non Nutt.), elongata (*Glyceria c.* Trin.), nervata (*Poa n.* W. = *Glyceria m.* Trin.), Nuttaliana (*Atropis tenuifolia* Thurb. = *Poa t.* Nutt. 1862 non P. tenuifolia OK.), obtusa (*Poa o.* Muehl. = *Glyceria o.* Trin.), pallida (*Glyceria p.* Trin.), pauciflora (Thurb., *Glyceria p.* Presl), scabrella (*Atropis sc.*), Thurberiana (*Atropis pauciflora* Thurb. 1880 in Bot. Calif. II 310 non Panicularia pauciflora) OK.

Panicum ambiguum Trin. Anam: Turong. Batavia.

P. antidotale Retz. Bengalen, Silligoir.

P. aturense HBK. Panama: Zwischen Colon und Monkhill. Diese von Mexico bis Brasilien vorkommende Art hat nebst den von Doell in Flora bras. II unter Nr. 137—156 aufgeführten Arten eine von sonstigen Panicum-Species recht abweichende Eigenschaft, indem die Gluma I (unterste Valva) die grösste von allen 3 Valven ist und den Rest der Aehrchen einschliesst, während sonst Gluma I stets kürzer als die anderen Theile des Aehrchens ist. Diese Section von Panicum „gluma infima maxima" dürfte in Monachne Beauv. schon einen Namen haben. Ausserdem ist die Palea infima (Gluma V) mit einem anfangs induplicaten, später zerreissenden abgegliederten Rand versehen, ein Merkmal, welches bei den anderen Arten (cfr. 137—156 l. c.) noch zu untersuchen ist; wenn constant, würde es die Wiederherstellung einer besonderen Gattung rechtfertigen.

P. auritum Presl Java. Sindanglaja.

P. barbinode Trin. Batavia. Calcutta.

P. cayennense Lam. Trinidad: Pechsee (*P. Rudgei* R.&S. ex Munro msc.)

P. capillare L. U. St.: Oil City; Cairo, Miss.; St. Louis; Colorado 2500 m.

P. Colonum L. Portorico. Trinidad. Canton. Macao. Turong. Batavia.

P. Crus-galli L. var. stagninum OK. (Retz.) Vaginae ore pilosa + var. echinatum Doell (W.) forma longiseta. Portorico: Zwischen Caguas und Cayey. Diese combinirt abweichende Form nannte Nees *P. spectabile.*

var. stagninum OK. + var. brevisetum O.Ktze. Birma: Maulmein in Reisfeldern. Bengalen: Silligori.

f. glabriusculum O.Ktze. Glumis glabriusculis. Java: Plabuan.

α normale Vaginae glaberrimae; var. echinatum Doell. Java: Plabuan.

α normale var. mite Rchb. (spiculis muticis) f. hispidum O.Ktze. Glumis dense hispidis. Pennsylvanien. Die meisten Exemplare halten, bez. der Aehrchen-Behaarung, die Mitte zwischen f. glabriusculum und f. hispidum O.Ktze.

α normale var. pygmaeum O.Ktze. Caules fructigeri 5—10 cm alti. U. St.: Colorado, auf feuchter Weide, wo die Form durch stetes Abfressen seitens des Viehes anscheinend entstanden ist, aber sich zur Rasse entwickelt hat, deren gesammelte Exemplare selbst nicht etwa z. Th. abgefressen sind.

P. decempedale O.Ktze. sp. n. A P. leptochloa differt caule foliis paniculam 3—5 × majoribus, foliis subtus omnino pilosis, ligula brunneo barbata. Am Fuss des Himalaya im Terrai vor Sikkim, eines von den dort vorherrschenden Riesengräsern; cfr. Saccharum Narenga Wall., S. procerum Roxb. (— 5 m hoch!), Arundo Roxburghii Kth. (— 5 m hoch!), Themeda gigantea Hack. (— 4 m). Die Structur der Blüthen ist von der von Panicum leptochloa Nees nicht verschieden, es sei denn, dass die sterile seitliche Blüthe meist vorhanden ist; aber die unterseits total behaarten (nicht kahlen oder nicht bloss basal sparsam behaarten) Blätter, die starkgebartete braune Ligula und die abnormen Grössenverhältnisse lassen die Art gut getrennt erscheinen. Der Stengel wird etwa

10 Fuss hoch und über 1 cm dick, die Blätter werden bis 80 cm lang und 2 cm breit, die Rispe bis 40 cm lang. Doch habe ich wahrscheinlich nur ein kleineres Exemplar für's Herbar eingelegt und dürften die Verhältnisse, abgesehen vom seiner Zeit notirten Höhenmaass, sich noch grösser gestalten.

P. distachyum L. Calcutta.

P. divaricatum L. *α* glabrum O.Ktze. Vaginae glabrae. St. Thomas. Portorico. Venezuela: La Guayra.

β lanatum OK. (Sw.) Vaginae pilosae. Venezuela: La Guayra. Der Habitus, aufrecht bis zuletzt etwas kletternd, ist für *α* und *β* nicht verschieden.

P. fasciculatum Sw. em. *α* **genuinum** Nees. Puerto Cabello.

var. **fuscum** Nees (Sw.) mit Vorigem.

var. **carthaginense** Doell (Sw.) Costarica: Turrialva.

var. **flavescens** Nees (Sw.) St. Thomas. Von den 4 vereinigten Swartz'schen Arten ist P. fasciculatum Sw. zuerst publicirt, muss also vorgezogen werden.

P. flavidum Retz. Batavia. Rangun. Bombay.

P. fluitans Retz. Calcutta.

P. indicum L. *α* normale O.Ktze. Inflorescentia spiciformis longe (2—10 cm) cylindrica haud interrupta. Singapur. Beutenzorg.

α f. nigricans O.Ktze. Spiculae ± nigricantes. Hongkong. Java: Tjibodas.

β angustum OK. (Trin.) Panicula 3—20 cm longa interrupte spiciformis. Hongkong.

γ subcapitatum O.Ktze. Panicula spiciformis brevissima 1/2—1 1/2 cm longa subcapitata Anam: Turong. Java: Plabuan. Bengalen: Silligori.

δ silligorense O.Ktze. n. var. Culmus brevis vix 8 cm altus ramosus ramis internodiis abbreviatis conferte foliosis foliis inflorescentias capitatas 4—8 spiculatas superantibus. Bengalen: Silligori. Die letztere Form (Verkümmerung?) sieht sehr absonderlich aus, ist aber durch Uebergänge mit den übrigen — wie auch diese unter sich — verbunden.

P. insulare Mey. (L.) non Steud. St. Thomas. Portorico. Venezuela.

P. latifolium L. U. St.: Garrison am Hudsonfluss.

P. maximum Jacq. Venezuela.

P. molle Sw. (1788 = *P. numidianum* Lam. ± 1800 ill. Nr. 902) Portorico bei Guayama in Zuckerrohrfeldern. U. St.: Sikestown, Miss. In Zuckerrohrfeldern der alten und neuen Welt, bez. Culturbegleiter und geschätztes Futtergras in wärmeren Regionen. Aus Nordamerika anderweit noch nicht gesehen.

P. montanum Roxb. Beutenzorg. Penang. Sikkim 800 m.

P. Myurus Lam. *α* amplexicaule OK. (Rudge.) Panicula spiciformis anguste cylindrica haud interrupta. Bengalen: Silligori.

β interruptum OK. (W.) Panicula ut in *α* sed basi interrupta ramis omnibus erectis vel ramo infimo subpatente. Trinidad: San Fernando. Java: Batavia.

γ Finslayanum O.Ktze. Inflorescentia lobata late cylindrica ramis longioribus inferioribus patentibus. Batavia. (Aus Trinidad von Dr. Finslay gesammelt im Kew Herbar!) Die Veränderungen *α* bis *γ* sind ähnlich denen von Chamaeraphis (*Setaria*) viridis.

P. Neesianum W. & A. Batavia.

P. ovalifolium Poir. Sikkim.

P. paludosum Roxb. Bengalen: Silligori.

P. parvifolium Lam. Trinidad: Aripo-Savanne.

P. pilipes Nees (in Wight Cat. 1833 Nr. 2343 = *P. hermaphroditum* Steud. 1855) Java: Preanger.

P. pilosum Sw. (1788) α distachyum OK. (Lam. 1797) Panicula ramis spiciformibus subsolitariis ± pollicaribus divaricatis. Trinidad.

α f. glabrum O.Ktze. Vaginae folia etc. glabra. Portorico: Caguas.

β **verticillatum** Doell var. **latifolium** Doell f. glabrum O.Ktze. Venezuela: Puerto Cabello.

γ **polygonatum** Doell (Schrad.) Trinidad. Costarica: Baguar, Port Lemon.

γ f. glabrum O.Ktze. Caracas.

γ var. **latifolium** Doell Port Lemon in Costarica.

P. proliferum Lam. U. St.: St. Louis.

P. prostratum Lam. α latifolium O.Ktze. Folia lata (1:4—6). Java: Probolingo in einem Arachis-Feld.

β **caespitosum** Trin. (Sw.) Folia angustiora (1:8—16). Rami spiciformes 1—1½ cm longi. Batavia.

γ panicodes OK. (*Urochloa p.* Kth.) Folia angusta longiora (1:20—30). Spicae 2½—5 cm longae. Batavia.

P. radicans Hance. Hongkong.

P. repens L. Hongkong. Anam: Turong. Java: Batavia. Birma: Maulmein.

P. Roxburghii Spr. Bengalen: Silligori.

P. sanguinale L. α **vulgare** Schrad. St. Thomas. Panama. U. St.: Oil City. Anam: Turong. Calcutta. Tenerifa.

β **ciliare** Schrad. (Retz.) Anam. Bengalen. Dekkan.

γ corymbosum OK. (Roxb.) Costarica. U. St.: Hoboken.

δ pseudociliare OK. Hongkong. Calcutta. Batavia.

ε cruciatum OK. (Nees) Sikkim. Java. Penang.

ε cruciatum f. setigerum O.Ktze. Trinidad. Diese veränderliche Art ist von P. filiforme L. und dem davon mehr habituell verschiedenen P. lineare Krock. (*Digitaria filiformis* Koel., *Panicum glabrum* Gaud.) wie folgt verschieden:

Panicum sanguinale.	P. filiforme & lineare.
Spiculae lanceolatae.	ovales.
Spiculae geminae, inferior subsessilis pedicello recto 1/6 longitudine spiculae	Pedicellus spiculae inferioris arcuatus 1/3 longitudine spiculae
Glumae heteromorphae: infima minima; secunda 1/3—2/3 minor et 1/2 — 2/3 angustior quam tertia maxima; secunda trinervia tenuior saepissime ciliato pilosa; tertia 7-nervia nervis lateralibus margine ± approximatis.	Glumae 2 superiores aequales.
Gluma maxima inter nervos semper glabra. (Gluma secunda interdum pubescens.)	Glumae inter nervos pubescentes.
Spicae geminae subverticillatae cruciatae vel nonnullae solitariae.	Spicae solitariae superpositae vel paucae patenter subverticillatae = P. lineare Krock. vel multae erectae contracto paniculatae = P. filiforme L.

P. sanguinale variat:

Spicae 2—6, digitatae. Formae humiliores spiculis saepius sordide rubris. (Gluma maxima margine involuto fimbriis capillaceis erectis dissoluto.)

Gluma maxima nervis glabris vel denticulatis (modo rhachidis) α vulgare Schrad.

Gluma maxima spicularum omnium vel nonnullarum nervis submarginalibus divaricato pilosis . . . . . β ciliare Schrad.

Spicae 6—15, paniculatae. (Formae majores spiculis plerumque viridibus.)

Gluma maxima margine involuto fimbriato.

Gluma maxima nervis glabris vel denticulatis (Roxb.) γ corymbosum OK. (Hierzu *Digitaria marginata* Lmk.)

Gluma maxima spicularum omnium vel nonnullarum nervis submarginalibus divaricato pilosis . . . . . δ pseudociliare O.Ktze.
Gluma maxima margine angusto hyalino (involuto) haud vel vix fimbriato (Nees) ε cruciatum O.Ktze.
Ceterum variat: Rhachis esetosa vel setis sparsis basi bulbosis (Roth) f. setigera O.Ktze.

f. setigera wird mit behaartem Rand der Gluma maxima beschrieben; ich fand sie aber auch mit ε combinirt. Der fimbriate Rand der grossen Gluma bleibt dem ersten Anblick oft verborgen, da der Rand umgebogen ist und diese Wimperhaare anliegen. Die submarginalen Nervenhaare sind anderer Art.

P. sarmentosum Roxb. Java: Sindanglaja.

P. stoloniferum Poir. var. **major** Trin. (Kth. rev. t. 108.) Trinidad in Cacaoplantagen. Eine Mittelform zwischen var. frondosum OK. (Mey.), das eine üppige Form mit bis 3 mal dickeren, aber an den Gelenken wurzelnden Stengeln, mit bis 10 cm langen Blättern, 15 cm langen reicheren Rispen ist, und P. stoloniferum α normale = var. *clenodes* Munro in mscr., der zarten Form mit 2 cm langen Blättern und kaum 3 cm langen Rispen.

P. Tenerifae R.Br. (L.f.) Arabien: Aden. Gran Canaria: Bandama.

P. thrasyodes Trin. Trinidad: Aripo Savanne.

P. trichodes Sw. Portorico, Trinidad, Venezuela, Costarica.

P. trigonum Retz. α normale. Panicula contracta spiculis pilosis. Batavia.
β longipes OK. (W.&A.) Panicula contracta spiculis glabris. Turong.
γ diffusissimum O.Ktze. Panicula laxa spiculis pilosis. Batavia.
δ radicans OK. (Retz.) Panicula laxa spiculis glabris vel punctiformi pilosis. Vorderindien: Westghats.
δ f. accrescens OK. (Trin.) Luxurians, 70 cm longa vel alta panicula triplo majore. Beutenzorg.

P. Wallichianum Wight. Java: Dienggebirge.

P. uncinatum Raddi. Costarica: Angostura. Java: Sindanglaja. Sikkim.

P. virgatum L. U. St.: Nebraska.

P. zizaniodes HBK. Japan: Tokio. Von Franchet&Savatier nicht erwähnt. Eingeschleppt? Kommt in Südamerika, Borneo, Bengalen vor.

Paspalum compressum Nees (Sw.) Trinidad.

P. concinnum Steud. Calcutta.
var. javanicum O.Ktze. Culmus sub inflorescentia pilis longis sparsis patulis subhirsutus. Folia sub anthesi rubescentia. Java: Preanger.

P. conjugatum Borg. Trinidad. Caracas. Calcutta.

P. densum Poir. Silla de Caracas. Portorico: Caguas.

P. distichum Burm. var. penicillatum O.Ktze. Basis spicarum penicillato pilosa.

P. effusum Nees. Ostcostarica 300 m.

P. elatum L. C.Rich. Trinidad, am Pechsee.

P. Humboldtianum Fluegge. Venezuela.

P. laxum Lam. La Guayra.

P. paniculatum L. Portorico: Cayey. Trinidad.

P. plicatulum Mchx. Costarica.

P. polystachyum OK. non al. (*Saccharum p.* Sw. 1788 = *Paspalum saccharoides* Nees 1855). Costarica: Baguar.

P. pusillum Vent. Costarica. Port Lemon.

P. scrobiculatum L. α normale. Spicae 2—4 remotae spiculis bise-

riatis. Anam: Turong. Singapur. Java: Rambay. Sikkim 600 m. Die Pflanze ist manchmal braun überlaufen.

β bispicatum O.Ktze. Spicae 2 approximatae spiculis biseriatis. Hongkong. Sikkim.

γ longifolium OK. (Roxb.) Spicae numerosae spiculis 4-rarius 2-seriatis. Java: Beutenzorg. Es finden sich 2 & 4reihige Blüthen manchmal auf 1 Pflanze.

P. setaceum Mchx. Trinidad. U. St.: Cairo, Miss.

P. stellatum Fluegge. Silla de Caracas.

P. virgatum L. Portorico: Caguas.

Pennisetum Alopecurus Steud. (Nees). Java: Bromo 2300 m. Provinz Bombay: Nassik 600 m.

P. cenchrodes Link (L.) α purpurascens O.Ktze. Setae violaceae vel purpurascentes. Bengalen. Dekkan. Gran Canaria.

var. pallidum O.Ktze. Setae albidae haud vel vix purpurascentes. Gran Canaria: Telde. Die seltenere Form.

P. indicum OK. (*Alopecurus indicus* L. 1771, Murray syst. XIII 92) α purpurascens OK. (HBK.) Trinidad. Hierzu Pluk. alm. t. 92 fig. 5 = *P. Linnaei* Kth. = *P. setosum* Rich. = *P. barbatum* Schult. (Roxb.) In sp. pl. 1753 hatte Linné diese Pflanze mit *Panicum alopecuroides* = Pluk. t. 119 fig. 1 = Perotis indica OK. confundirt.

P. macrostachyum Trin. (Brongn.) Java: Preanger.

P. purpurascens OK. non HBK. (*Cenchrus purpurascens* Thbg. = *P. japonicum* Trin.) Canton. Wegen *P. purpurascens* HBK. cfr. P. indicum.

P. spicatum Del. (L.) Bengalen, Dekkan, cult. (Negerhirse).

Perotis indica OK. (*P. latifolia* Ait. = *Anthoxanthum indicum* L. sp. pl. I p. 28 c. cit. fl. zeyl. 25, wo Gramen geniculatum brevifolia Pluk. alm. 177 t. 119 fig. 1 richtig zur Beschreibung citirt wird. Ausserdem hat Linné mit demselben Citat von Plukenet die Pflanze in sp. pl. I p. 47 mit *Panicum alopecuroides* confundirt. Dagegen gehört *Saccharum spicatum* L. p. 54 den Citaten nach nicht hierher.) Bengalen.

Phalaris coerulescens Desf.

Pharus latifolius L. Trinidad. Panama.

Phyllostachys bambusodes S.&Z. Japan, cult. — *Bambusa reticulata* Rupr. ist ohne Inflorescenz beschrieben und wird von Munro hierher, von Miquel zu Arundinaria japonica gestellt. Ohne Inflorescenz sind diese 2 Arten verschiedener Genera kaum zu unterscheiden; wahrscheinlich hat aber Ruprecht beide confundirt.

Piptochaetium = Caryochloa.

Poa annua L. Japan, Java: Bromo 1650 m. Sikkim 2000 m. Tenerifa.

P. compressa L. var. nigricans OK. Inflorescentia nigricans. U. St.: Oil City. Eine durch die Färbung eigenthümliche Form, die ich aus Europa noch nicht gesehen habe; in Amerika ist aber diese Art wohl nur eingeschleppt.

Pogonatherum saccharodeum Beauv. Hongkong. Java: Beutenzorg; Sikkim 700 m; det. Hackel.

Pollinia = Eulalia.

Polypogon elongatus HBK. Costarica. Venezuela 1500—2000 m. Polypogon ist 1798 oder möglicherweise schon im letzten Quartal 1797 publicirt, dagegen *Santia* Xavi in Mem. soc. ital. Modena VIII² S. 479 „presentata

2. Dec. 1798", während schon vorher auf S. 473 das Datum „Ricevuta 15. Febbrajo 1799" und S. 487 8. Maggio 1799 steht. Rafinesque meint zwar in Somiologie p. 24 *Santia* sei eher als Polypogon erschienen; er wird aber wohl nur Desfontaines fl. atl. später erhalten haben.

* **Polytrias** Hackel genus novum in Engl.&Prantl Pfl. II² 21, 24 fam. & in DC. suites V 189 = *Aethonopogon* Hackel olim in herb. meo. Die Gattung ist mit Hilfe meines Materials etablirt worden.

Polytrias amaura OK. (*Andropogon am.* Bühse 1854 = *Andr. diversiflora* Steud. 1854 = *Andr. firmandus* Steud. 1855 = *Pollinia praemorsa* Steud.„Nees" 1855 = *Aethonopogon praemorsus* Hack. in herb. meo = *Polytrias praemorsa* Hack. l. c.) Java: Sagaranten. Hackel nahm den älteren Speciesnamen *A. diversifolius* Steud. als nicht immer passend, nicht an, was zwar regelwidrig ist, indess der Name fällt, weil das Bühse'sche Synonym auch älter ist.

subvar. **pallida** Hackel. Java: Beutenzorg.

Psilurus = Asprella Host.

Rhabdochloa Beauv. (1812) agrost. p. 84 mit 5 Arten = *Leptochloa* Beauv. 1812 l. c. p. 71 mit 3 Arten. Ersterer Name, weil mit mehr Arten publicirt als letzterer, hat also den Vorzug vor dem anderen, obwohl dieser 13 Seiten vorher aufgeführt wird. Die Arten benannte Beauvois erst im Index zu seiner Agrostographie, wobei er oft erst die Auswahl unter den Synonymen vornahm und manche früher aufgeführten ausschloss.

R. bipinnata OK. (*Briza & Uniola b.* L. = *Leptochloa b.* Hochst. = *Eragrostis cynosuroides* R.&S.) var. pauciflora O.Ktze. Spiculis 3—5-floris brevibus. Egypten. Die ährenförmige Rispe wird bei dieser Varietät etwa nur 1 cm breit; bei dem anderen Extrem, var. multiflora OK. spiculis — 12-floris longioribus et densius confertis, bis 3 mal breiter.

R. virgata Beauv. (*Cynosurus* v. L. = *Leptochloa virgata* Beauv.) α filiformis OK. (*Cynosurus f.* Vahl). Spiculis 2—3-floris muticis vel glumis inferioribus mucronatis. Trinidad. Venezuela: Porto Cabello. Hierzu *Lept. filiformis* R.&S., *mucronata* Kth.

β **domingensis** Willd. (Jacq.) Spiculis 3—6-floris glumis omnibus aristatis. Trinidad.

γ chinensis OK. (*Poa ch.* Roth = *Lept. ch.* Nees). Spiculis 3—6-floris glumis muticis vel inferioribus mucronatis. Trinidad. China: Canton. Java. Hierzu *L. tenerrima* R.&S., *obtusiflora* Hochst. aus Afrika.

δ neglecta OK. Spiculis 2—3-floris aristatis. Trinidad.

[ε gracilis Gris. (Nees). Spiculis plurifloris glumis inferioribus aristatis reliquis mucronatis]. Diese Art ist auch in Afrika und Australien.

Ausserdem dürften bloss noch anzuerkennen sein:

Rhabdochloa Burchellii (*Lept.* Munro), imbricata (*Lept.* Thurber), longa (*Lept.* Gris.), polystachya (*Lept.* Bth. = *Cynodon* R.Br.), rigida (*Lept.* Munro), subdigitata (*Lept.* Trin.), uniflora (*Lept.* Hochst.) OK.

Rottboellia = Manisuris L. non Sw.

Saccharum Narenga. Wall. Bengalen. Terrai — 2½ m hoch.

S. officinarum L. cult. Java. Gomera (Canaren).

S. procerum Roxb. Anam: Turong. Sikkim: Terrai, Bulweschar Thal; 4—5 m hoch.

S. spontaneum L. Cochinchina, Java, Bengalen, Sikkim. Diese Art gilt neben Imperata arundinacea als Alang-Alang-Gras.

Schmidtia Steud. = Antoschmidtia.

Schmidtia Tratt. (1816) fl. austr. I 12 = *Coleanthus* R.&S. (1817) syst. II. Der Name wurde von Roemer&Schultes wegen des angeblich concurrirenden Namens Smithia verändert; doch sind das 2 ganz verschiedene Wörter, sodass die Verwerfung unzulässig und missbräuchlich ist. cfr. Kerner, exs. Nr. 700. Die einzige Species ist Schmidtia subtilis* Tratt. Infolge dessen wird für *Schmidtia* Steud. dessen „conditioneller" Name Antoschmidtia Steud. giltig.

Setaria = Chamaeraphis.

Sieglingia Bernh. (1800) Syst. Verz. d. Erfurter Pfl. 40, Diagnose auf *Festuca decumbens* basirt, = *Danthonia* DC. 1805 p. p. = *Triodia* R.Br. 1810. Mit Sieglingia ist bisher nur 1 Art benannt worden: S. decumbens* Bernh. = *Festuca decumbens* L. = *Triodia decumbens* Beauv. 1812. BHgp. stellen Sieglingia aus mir unbekannten Gründen nicht voran; *Danthonia* DC. p. p., das sie bei dieser Gattung zu citiren vergessen haben, hätte auch anstatt Triodia R.Br. zu gelten, weil DC. in fl. franç. (III 32, 1805) nur 2 Arten unter *Danthonia* publicirt hatte, von denen *D. procumbens* = Sieglingia ist und zuerst publicirt wurde, während D. provincialis der Typus einer anderen Gattung mit ± 100 Arten wurde, deren Namen jetzt nur beibehalten werden kann, weil *Danthonia procumbens* durch die ältere Sieglingia exmittirt wurde.

S. flava OK. (*Poa flava* L. 1753 = *Poa seslerioides* Michx. 1803 = *Triodia cuprea* Jacq. nach 1813 = *Uralepis cuprea* Kth. = *Triodia seslerioides* Torrey) f. purpurascens OK. Spiculae variegatae ± purpurascentes. U. St.: Sikestown. Dies die häufigere Form. Man kann nach der Färbung der Aehrchen noch eine f. flava und f. viridis und f. cuprea unterscheiden.

Nach der neueren Umgrenzung der Gattung von BHgp. und Hackel gehören hierzu ausser genannten 2 Arten folgende von *Triodia* zu übertragende, zunächst australische nach Bth. fl. austr.: Sieglingia pungens (R.Br.), Mitchellii (Bth.), Cunninghamii (Bth.), irritans (R.Br.), procera (R.Br.), microstachya (R.Br.) OK. Ferd. von Mueller zieht zu *Triodia* noch S. microdon OK. (F.v.M. = *Triraphis microdon* Bth.), welche nach BHgp. zweifelhafter Stellung ist. In Neuseeland S. exigua OK. (Kirk) und die antarktische S. antarctica OK. (Munro msc. = *Catabrosa antarctica* Hk.f.) In der alten Welt ist ausser S. decumbens Bernh. keine weitere Art, da *Triodia plumosa* Bth. 1833 = *Leptocarydion pl.* Hochst. (1854?) = *Leptochloa pl.* Anders in Peters Moz. (1862—4) = *Diplachne alepecuroides* Hochst. ex Schweinf. Beitr. (1867) auch von Hackel zu Diplachne gestellt wird, übrigens regelrecht Diplachne plumosa OK. zu nennen ist.

In Amerika ausser schon erwähnten noch folgende, wobei blosse Autorcitate in () für *Triodia* und in [] für *Tricuspis* gelten: Sieglingia acuminata [Munro] (Bth.), albescens [Munro], ambigua (Poa Ell.) [Chapm.], avenacea (HBK.), brasiliensis (*Uralepis* Steud. = *Tridens* Nees), filiformis (Nees), flaccida (*Uralepis* Doell), latifolia [Gris.], Lindleyana (*Leptochloa* Kth.), mutica [Torr.] (Bth.), pulchella (HBK.), purpurea (*Aira* Wall.) (A.Gray), Schaffneri (S.Wats.), stricta [Nutt.], texana (S.Wats.), tridenticulata (Nees), trinerviglumis [Buckl.], virens (*Uralepis* Steud. = *Tridens* Nees) OK.

Sorgum L. „Micheli" (1735) syst. I, in Polygamia Monoecia mit der Notiz III 2 (3 Stamina 2 Styli), später zu Holcus gezogen und Sorghum geschrieben. Hierzu *Schoenanthum* L. „Micheli" 1735 und Rumpf (1747) V 181 t. 72 fig. 2 = *Andropogon* L. 1753. Hackel hat mit gutem Recht *Andro-*

pogon und *Sorgum* vereinigt; er hätte aber den Namen Sorgum voranstellen müssen, weil 1735 von Linné schon aufgenommen. *Schoenanthum* ist zwar auch 1735 publicirt, steht aber nach Sorgum und hat auch nach der Zeit keine Speciesnamen erhalten, muss also gegen Sorgum zurückstehen. Was man unter Sorgum verstand, darüber ist auch vor Linné kein Zweifel gewesen. Das mit *Andropogon* L. 1753 enger zusammenfallende Synonym *Schoenanthum* ist also vor *Andropogon* schon im Jahr 1735 und von Rumpf, bez. Burmann 1746 publicirt worden, müsste also für Diejenigen Geltung behalten, die etwa Sorgum und *Andropogon* getrennt halten wollten. Linné hatte 1737 *Schoenanthum* weggelassen und 1747 die Pflanze in Flora zeylanica zu Lagurus gestellt, was er 1753 corrigirte, indem er an Stelle des alten wohlbekannten Namens „*Schoenanthos*“ einen neuen „*Andropogon*“ schuf. Schon 1651 giebt Bauhin hist. 2, 515 diesen Namen mit Abbildung und Notizen über die Pflanze; 1691 giebt Plukenet t. 190 fig. 1 ein besseres Bild dieses auch wegen seines Wohlgeruches cultivirten Grases und zwar die seltener blühende kleinrispige Culturform von „*Schoenanthos*“; 1699 gab Morison hist. III 229 t. 9 f. 25 eine ausführlichere Beschreibung von „*Schoenanthus*“. Die in tropisch Asien und Afrika häufige Pflanze war so wohl bekannt, dass Micheli 1729 in seinen Nova plantarum genera p. 35 unter eine Classe von Grasgattungen zur Distributio III „plantae locustis simplicibus in eadem planta duarum specierum . . . aliae floriferae aliae seminiferae neben Aegilops und Sorgum stellt, ohne eine weitere Beschreibung für nöthig zu halten und zu geben; er rechnete diese 3 nicht zu den neuen Gattungen. Linné, als er den Namen dieser Pflanze 1753 willkürlich in *Andropogon Schoenanthus* änderte, hat kaum etwas zur weiteren Kenntniss der Pflanze beigetragen und stützt sich auf die gegebenen Citate. Dies zur Richtigstellung der Angabe, dass Schoenanthum ein genus non descriptum sei; dies ist auch bei Sorgum 1735 nur beschränkt durch die Classification der Gattung der Fall gewesen; aber vorher wohl bekannte und beschriebene Gattungen bedürfen keiner weiteren Diagnose, um giltig zu werden. Von den in Hackel's Monographie der Andropogoneen (DC. suites VI 1889) angenommenen Arten haben folgende aus Prioritätsrücksichten andere Namen zu erhalten:

Andropogon apricus Trin. 1836 = *Diectomis laxa* Nees 1829 = Sorgum laxum OK.

A. argyreus Schult. 1824 = *A. argenteus* Ell. 1821 = S. argenteum OK.

A. aristulatus Hochst. 1842 = *Rhaphis orientalis* Desv. 1831 = S. orientale OK.

A. australis Spr. 1825 = *Holcus plum.* R.Br. 1810 = S. plumosum Beauv.

A. hypogynus Hack. 1883 = *Hypogynium campestre* Nees 1829 = S. campestre OK.

A. campestris Trin. 1836 (non S. campestre OK.) = *A. camporum* Steud. „Trin.“ 1855 = S. camporum OK.

A. coleotrichus Steud. 1855 = *A. comosus* Hochst. 1842 = S. comosum OK.

A. Cymbachne Hack. 1889 = *Cymbachne ciliaris* Retz. 1791 = *Rottboellia Cymbachne* W. 1798 = S. ciliare OK.

A. dichrous Steud. 1855 = *A. bicolor* Nees 1841 = S. bicolor OK. non Nees non W.

A. imberbis Hack. 1885 = *Rottboellia Salzmanni* Steud. „Trin.“ 1855 = S. Salzmannii OK.

A. incanus Hack. 1889 = *A. lateralis* Nees 1829 = S. laterale OK.

A. macrourus Mchx. 1803 = *Cima glomerata* Walt. 1788 = S. glomeratum OK.

A. micranthus Kth. 1829 = *Holcus parviflorus* R.Br. 1810
= S. parviflorum Beauv.
A. Neesii Kth. 1833 = *Heteropogon villosus* Nees 1829 = *A. villosus* Lam. p. p. = S. villosum OK.
A. pachyarthus Hack. 1889 = *A. demissus* Steud. 1855
= S. demissum OK.

(Hackel hatte den unpassenden (ob immer?) Namen geändert, aber § 59 sub 3 der Nomenclaturregeln wird von mir und vielen anderen Botanikern verworfen, weil er zur grössten Willkür führt.)

A. Pseudograya Steud. 1855 = *Rottboellia sanguinea* Retz. 1783
= S. sanguineum OK.
A. squarrosus L.f. 1781 = *Phalaris zizanoides* L. 1771 = S. zizanodes OK.
A. trichospirus Hack. 1889 = S. canescens Hack. 1883.
A. Trinii Steud. 1855 = *Chrysopogon serrulatus* Trin. 1836
= S. serrulatum OK.
A. unilateralis Hack. 1889 = S. secundum Chap. 1872

A. Sorghum Brot. em. Hack. = *Holcus Sorghum* L. & *Holcus halepensis* L. & *H. saccharatus* L. Von diesen 3 Namen kommt der 1. ausser Betracht, da „*Sorgum Sorgum*“ unzulässig ist und von den 2 anderen steht halepensis nach saccharatum in L. sp. pl. 1753 gedruckt; es gilt also für die vereinigte Species der drei früheren Arten S. saccharatum Mönch.

Ausserdem sind unter Sorgum richtig benannt: S. Balansae* Hack., elongatum* Beauv. [R.Br.; Spr.], intrans* F.v.M., minarum* Hack. [Nees; Kth.], nutans* A.Gray [L.], pauciflorum* Chapm., purpureosericeum* Aschs. & Schw. [Hochst.]

Es verbleiben unter Ausschluss der dubiösen (im Register zu Hackel's Monographie sind die dubiösen Arten z. Th. irrig in Antiqua, also als giltige gedruckt, auch einige giltige Arten cursiv wie ungiltige) und von Hackel nicht aufgeklärten Arten die folgenden Arten zu Sorgum zu stellen, wobei die in Parenthese gesetzten Autorcitate für *Andropogon* gelten, soweit nicht ältere Synonyme anderer Gattung besonders angegeben werden:

Sorgum abyssinicum (R.Br.), aciculatum (Retz.), acutiusculum (Hack.), affine (R.Br.), Alopecurus (Hack. = *Heterochloa* Desv.), amethystinum (Steud.), amplectens (Nees), annulatum (Forsk.), annuum (Hack.), anthistirodes (Hochst.), appendiculatum (Nees), arctatum (Chapm.), arenarium (Hack.), argutum (Steud.), arrhenobasis (Hochst.), Aucheri (Boiss.), Barteri (Hack.), bellariense (Hack.), bicorne (L.), bipennatum (Hack.), bombycinum (R.Br.), Bourgeaui (Hack.), brachystachyum (Chapm.), bracteatum (W.), brevifolium (Sw.), Buchneri (Hack.), Cabanisii (Hack.), canaliculatum (Schum.), caricosum (L.), carinatum (Nees), cerasiaeforme (Nees), chrysostachyum (Steud.), cirratum (Hack.), commutatum (Steud.), condensatum (HBK.), confine (Hchst.), consanguineum (Kth.), contortum (L.), S. Cornucopiae (Hack.), cubense (Hack.), cymbarium (L.), Delavayi (Hack.), diplandrum (Hack.), distachyum (L.), Elliottii (Chapm.), erianthodes (F.v.M.), eucneme (Trin.), euconum (Nees), exaltatum (R.Br.), exaratum (Hack.), exile (Hochst.), exothecum (Hack.), familiare (Steud.), fastigiatum (Sw.), filifolium (Steud.), filipendulum (Hochst.), finitinum (Hochst.), flavescens (Presl), foveolatum (Del.), fulvibarbe (Trin.), gangeticum (Hack.), Gayanum (Kth.), Gidarba (Ham.), glabriusculum (Hochst.), glaucescens (Kth.), Glazioui (Hack.), gracilipes (Hack.), gracile (Spr.), grandiflorum (Hack.), Gryllus (L.), Hallii (Hack.), heteroclitum

(Nees), Hildebrandtii (Hack.), hirtiflorum (Kth.; *Schizachyrium h.* Nees), hirtifolium (Presl), hirtum (L.), Hookeri (Munro), Huegelii (Hack.), humile (Hochst.), intermedium (R.Br.), Ischaemum (L.), Iwarancusa (Blane), Kuntzeanum (Hack.), lanigerum (Desf.), lepidum (Nees), leptocladum (Hack.), leptocomum (Trin.), lepton (Steud.), leucostachyum (Kth.), Liebmannii (Hack.), lithophilum (Trin.), lividum (Thw.), longiberbe (Hack.), longipes (Hack.), macrolepis (Hack.), malacostachyum (Presl), Mannii (Hk.f.), melanocarpum (Ell.; *Stipa m.* Muehlenbg.), monatherum (A.Rich.), montanum (Roxb.), monticolum (Schult.), mucronatum (Anderss.), multiplex (Hack.; *Anthistiria m.* Hochst.), Myosurus (Presl), Nardus (L.), Newtonii (Hack.), nodulibarbe (Hochst.), nodulosum (Hack.), obliquiberbe (Hack.), oliganthum (Hochst.), oryzetorum (Hack.), papillipes (Hochst.), papillosum (Hochst.), pertusum (W.; *Holcus p.* L.), pilosissimum (Hack.), piptatherum (Hack.), platyphyllum (Hack.), poecilotrichum (Hack.), Pohlianum (Hack.), polyatherum (Hack.), polyptychum (Steud.), pratense (Hochst.), procerum (R.Br.), provinciale (Lam.), Pseudoischaemum (Nees), pteropechys (Clarke), pulchellum (Don), pusillum (Hk.f.), refractum (R.Br.), Riedelii (Trin.), rude (Hochst.), rufum (Kth.; *Trachypogon r.* Nees), Ruprechtii (Hack.), saccharodes (Sw.), sanguinarum (Schreb.), scabriflorum (Rupr.), Schimperi (Hochst.), Schinzii (Hack.), schirense (Hochst.), Schlumbergeri (Fourn.), Schoenanthus (L.), Schottii (Rupr.), Schweinfurthii (Hack.), scoparium (Mchx.), semiberbe (Kth.; *Schizachyrium s.* Nees), sericeum (R.Br.), serratum (Thbg.), Smithianum (Hk.f.), spathiflorum (Kth.; *Hypogynium sp.* Nees), subtile (Steud.), superciliatum (Hack.), tenerum (Kth.; *Schizachyrium t.* Nees), tenuiberbe (Hack.), tenue (R.Br.), ternatum (Nees), trichocladum (Rupr.), trichozygum (Baker), triste (Nees), triticeum (R.Br.), tuberculatum (Hack.), umbellatum (Hack.), urceolatum (Hack.), venustum (Thw.), verticillatum (Roxb.), vestitum (Steud.), virginicum (L.), Wrightii (Hack.), xanthoblepharis (Trin.), yunnanense (Hack.), Zeae (R.&S.), Zollingeri (Steud.) OK.

Ich sammelte: a) selbstbestimmte Arten (welche sich nachträglich noch unter der Menge noch unbestimmter Gräser vorfanden).

Sorgum aciculatum OK. (Retz.) Batavia; Saigon.

S. bicorne OK. (L.) Portorico, Caguas.

S. glomeratum OK. (Walt.) Costarica.

S. hirtum OK. (L.) Tenerifa.

S. intermedium OK. (R.Br.) var. **Haenkei** Hack. (Presl) Saigon.

S. montanum OK. (Roxb.) Anam: Turong; Bengalen, Sikkim, Dekkan.

S. parviflorum Beauv. (R.Br.) Canton; Sikkim.

S. saccharatum Moench (L.) em. var. halepense OK. (L.) (*Andropogon Sorghum α genuinus* Hack.) Bengalen, Dekkan; Madeira: Praya formosa.

S. Schoenanthus OK. (L.) *α* **genuinum** Hack. f. pachnodes Munro msc. in Kew Herbar (Nees). Foliis latioribus. Bengalen, Bombay.

β **versicolor** Hack. f. **angustifolium** Nees. Bengalen.

∂ **densiflorum** Hack. (Steud.) f. rosatum OK. Java, cultivirt; nach Rosenöl duftend, liefert das Gingergrasöl, welches in feineren Sorten dem Rosenöl nahe kommt und zu dessen Verfälschung dient. Es kommen aber vielerlei Sorten im Handel vor, die manchmal an Rosengeruch nur noch wenig erinnern. Ob das von DC. und Hackel unbeschriebene Sorgum (*Andropogon*) citratum (DC.), welches das citronenähnlich riechende Lemongrasöl liefert, nur eine Cultur-

varietät ist oder vielleicht eine zwischen S. Schoenanthus und dem das melissenartig riechende Citronellöl liefernden S. Nardus stehende Art ist, bleibt noch zu erforschen.

S. serrulatum OK. (Trin.) Westghats, Vorderindien.

b) Von Herrn Prof. Hackel bestimmte und von mir wegen der Namenversetzung zu Sorgum anders benannte Arten:

Sorgum aciculatum OK. (Retz.) Java, Rambay.
S. annulatum OK. (Forsk.) Bengalen.
S. bracteatum OK. (W.) Venezuela, Galipan 1600 m.
S. caricosum OK. (L.) Provinz Bombay.
S. condensatum OK. (HBK.) var. **paniculatum** Hack. La Guayra.
S. contortum OK. (L.) var. **Roxburghii** Hack. (Nees) Bengalen. Dekkan.
var. **pilosissimum** Hack. (Hochst.) Java.
*S. gangeticum OK. (Hack. nova species) Bengalen: Sahibgunge.
S. intermedium OK. (R.Br.) Macao. Anam. Bengalen.
*S. Kuntzeanum OK. (Hack. n. sp.) Dekkan: Assergur.
S. laxum OK. (Nees) Caracas.
S. leucostachyum OK. (Kth.) Silla de Caracas.
S. monticolum OK. (R.&S.) Dekkan.
S. Nardus OK. (L.) var. **grandis** Hack. (Nees) Java: Dorowati 1300 m.
S. orientale OK. (Desv.) Anam; Birma.
S. demissum OK. (Steud.) Dekkan.
S. pertusum OK. (W.) Dekkan.
S. provinciale OK. (Lam.) Am Niagara.
S. saccharatum Moench. var. **javanicum** Hack. Java cult.
var. vulgare OK. (Pers.) Westindien, cult.
S. Schoenanthus OK. (L.) Bengalen.
S. serratum OK. (Thbg.) Java: Preanger.
*S. tuberculatum OK. (Hack. n. sp.) Dekkan.
S. zizanodes OK. (L.) Birma, in Reisfeldern; Bengalen.

Spartina polystachya W. (L. p. p.) β cynosurodes OK. (Mchx.) f. media quoad staturam et numerum spicarum. Niagara.

γ juncea OK. (Mchx.) f. minor foliis margine involutis. U. St. Hoboken, in Brackwassersümpfen.

Sphaerium [1]) L. (1735) syst. I, 21. Cl. 2. O. cum syn. *Lacryma Jobi* Tourn. = *Lacryma* Moehr. 1736 = *Hierodacrydium* Siegesb. 1736 = *Coix* L. 1737. Ehe Linné *Coix* anstatt seines früheren Namens Sphaerium einsetzte, hatte diese Gattung 2 andere Namen erhalten.

Sphaerium Lacryma OK. (*Coix Lacryma Jobi* L. = *Coix Lacryma* L.) Trinidad. Japan. Simoda. Java.

Ich kenne bloss noch eine zweite Art: Sph. giganteum OK. (*Coix gigantea* König in Wall. Nr. 8524), welche meist nicht grösser als erstere Art wird und sich durch gedrängte reichblüthige ♂ Aehren von ihr unterscheidet.

---

[1]) Infolge dieses Namenwechsels müsste Sphaeria Hall. auch einen anderen Namen erhalten; aber Sphaeria ist überhaupt keine besondere und definirte Gattung mehr, trotzdem dabei noch über 400 Arten stehen, sondern ein Sammelbegriff höherer Ordnung geworden, wie Gramen, Palma, Filix, Lichen, Muscus, Fungus L. Man stellt jetzt zu Sphaeria bloss noch nach Saccardo interimistisch Formen, die wegen unbekannter Fructification betreff der Gattung unsicher sind. Das Wort Sphaeria steht also ausser Concurrenz mit normalen Gattungsnamen und deckt sich mit: Sphaeriaceae imperfecte cognitae.

Bei Sph. Lacryma sind die ♂ Inflorescenzen lockerährig und die der Seitenzweige oft so armblüthig, dass man sie gar nicht mehr als Aehren bezeichnen kann, oder sie fehlen oberhalb mancher ♀ Blüthen ganz, was bei Sphaerium giganteum nicht vorkommt. Hackel hat 1890 in Engl. Jahrb. 260 noch eine neue Art publicirt: *C. tubulosa* Hack. = Sph. tubulosum OK.

Spinifex squarrosus L. Java: Strand bei Tjikante.

Sporobolus coromandelianus Kth. (Retz.) Westghats. Vorderindien.
Sp. diander Beauv. Java: Batavia — Beutenzorg.
Sp. domingensis Kth. (Trin.) Venezuela: La Guayra.
Sp. indicus R.Br. (L.) Portorico. Venezuela. Costarica. Südchina. Anam. Java.
Sp. Jacquemontii Kth. Trinidad. Panama.
Sp. ramulosus Kth. U. St.: Colorado.
Sp. virginicus Kth. (L.) Columbien: Savanilla.

Stenotaphrum secundum OK. (*Ischaemum s.* Walt. 1788 = *Rottboellia tripsacoides* Lam. 1791 = *Stenotaphrum americanum* Schrank 1819). Linné hatte diese Art mit einzeln eingesenkten Aehrchen als *Panicum dimidiatum* mit der später von Schrank als *Stenotaphrum complanatum* getrennten ostindischen Art, welche ± freie gehäufte Aehrchen hat, vereinigt. Linné hat die ostindische Art beschrieben flosculis aggregatis und daher gebührt ihr der Name St. dimidiatum OK. (L.); während das Synonym, welches Linné citirte Pluk. t. 244, fig. 6 gramen bermudense zum ähnlichen St. secundum gehört.

Stipa tortilis Desf. Tenerifa. Madeira.

Thalysia L. (1735) syst. I, 21. Classe 2. Ordn. c. syn. *Mays* Tourn. = *Mays* Moehring (1736) hort. priv. = *Manigetta* Siegesb. (1736) fl. petr. = *Zea* L. (1737) g. pl. *Zea* hat also 3 ältere Synonyme!

Thalysia Mays OK. (*Zea Mays* L.) cult. Java etc. Linné hatte den Tournefort'schen Namen *Mays* zweimal verändert, Siegesbeck einmal. Der Name von 1735 ist regelrecht vorzuziehen.

Themeda Forsk. (1775) = *Anthistiria* L. f. (1779), ist von Hackel und, ihm folgend, Durand prioritätshalber schon in sein Recht gesetzt worden.
Th. arguens Hack. (L.) Java.
Th. quadrivalvis OK. (*Andropogon quadrivalvis* L. 1774 = *A. nutans* L. err. 1771, non 1753). α ciliata OK. (L.f.). Spiculae ciliatae. Japan (det. Hackel). Bengalen. Dekkan. Die Randborstenwimpern fehlen bei β glabrescens manchmal fast ganz.
Th. gigantea Hack. (Cav.) var. **arundinacea** Hack. (Schult.) Sikkim. Terrai; bis $2^1/_2$ m hoch.
var. **longispatha** Hack. (n. var.) Terrai; bis 4 m hoch.
var. **sundaica** Bühse. Java. Sikkim; bis 5 m hoch werdend. Diese Art und Varietäten sind von Prof. Hackel bestimmt.

Thysanolaena maxima OK. (*Agrostis m.* Roxb. 1820, fl. ind. I, p. 319 = *Melica latifolia* Roxb. l. c. p. 330 = *Panicum acariferum* Trin. 1828 = *Thys. ac.* Nees ± 1836). Hongkong. Anam: Turong. Sikkim.

Trachypogon spicatus OK. (*Stipa spicata* Thbg. 1794 fide Steud. = *Andropogon spicatus* Steud. 1855 = *Stipa capensis* Thbg. 1807 fide Trin. = *Trachypogon capensis* Trin. 1832 = *Trachypogon polymorphus* Hackel 1883) Venezuela. Die Veränderung des Speciesnamen seitens Hackel bei Vereinigung mehrerer Arten ist regelwidrig.

Tragus = Nazia.

Triodia = Sieglingia.

Tripsacum = Dactylodes.

Triticum (incl. *Agropyrum* etc.) cfr. O.Ktze. pl. or. rossic. p. 121 in act. hort. petr. 1887 p. 255.

T. bifaria OK. (*Eragrostis bifaria* Wight, *Poa b.* Vahl) Dekkan: Assergur. Da die Aehren völlig sitzen, indem die Klappen der Aehrenspindelbreite aufgewachsen sind, so ist es nur richtig, diese Art zu den Hordeen zu stellen; sie gehört dann zu *Triticum*, von dem sie eine Section: Pseuderagrostis O.Ktze. bildet, die sich spiculis multifloris valvas longe superantibus, paleis exterioribus trinerviis auszeichnet. Die meisten Gramineengattungen sind ± künstlich; wie sie aber jetzt umgrenzt sind, gehört diese Art hierzu.

T. repens L. U. St: Nebraska.

T. strigosum Less. (MB.) U. St.: Madison-Thal, Montana.

T. vulgare L. v. **echinodes** O.Ktze. fl. Leipz. Cultivirt bei Canton.

[] **Trochera** Rich. (März 1779) Journ. Phys. XIII, p. 225—7 = *Ehrharta* Thbg. (3. Quartal 1779) Stockh. Vetersk. Ac. Hdl. 216. Trochera striata* Rich. ist im März 1779 — das Journal phys. erschien in Monatsheften — *Ehrharta* Thbg. dagegen erst in dem Theil Juli — Sept. 1779 der Stockh. acta acad. erschienen; es ist daher die Veränderung des Namens von Trochera striata in *Ehrharta Trochera* rückgängig zu machen. Die anderen Arten sind von *Ehrharta* übertragen: Trochera aemula (Schrad.), aphylla (Schrad.), auriculata (Steud.), avenacea (W.), barbinodis (Nees), brevifolia (Schrad.), capensis (L. f. = *E. calycina* Sm.), Colensoi (Hk. f.), dura (Nees), Ecklioniana (Schrad.), festucacea (W.), geniculata (Sw.), gigantea (Sw.), laxiflora (Schrad.), longiflora (Sm.), longiseta (Schrad.), melicodes (Sw.), Microlaena (Nees), Mnemateia (L. f.), Ottonis (Kth.), ovata (Nees), paniceа (Sw.), paniciformis (Nees), pusilla (Nees), ramosa (Sw.), rupestris (Nees), stricta (Nees), triandra (Nees), uniflora (Burch.), varicosa (Nees), versicolor (Schrad.), villosa (Schult.) OK.

Uniola racemiflora Trin. Insel Saba bei St. Thomas.

[] **Weingaertnera** Bernh. 1800 = *Corynephorus* Beauv. 1812. Bernhardi hatte 1 Art: W. canescens* Bernh. (= *Aira c.* L. = *Corynephorus c.* Beauv.) Weingaertnera wird übrigens schon lange von den meisten deutschen Floristen anerkannt; doch BHgp. haben dies übersehen. Die andere Art ist: W. articulata OK. = *Aira a.* Desf. = *Coryn. a.* Beauv.

Xerochloa imberbis R.Br. Java: Probolingo und Samarang, am Strand. Bisher nur aus Australien bekannt!

Zea = Thalysia.

Zoysia = Osterdamia.

Gymnospermae.

In BHgp. sind die *Gymnospermae* zwischen *Monocotylen* und *Dicotylen* gestellt, in Durand's Index zu BHgp. aber nach diesen beiden Classen der *Angiospermen*. Letzteres ist in Rücksicht auf die sehr nahe Verwandtschaft von *Gymnospermen* mit *heterosporen Gefässkryptogamen* nur zu billigen, rechtfertigt aber nicht das noch viel verbreitete falsche Dogma, dass *Angiospermen* von den *Gymnospermen* abstammen. Die *Angiospermen*, *Monocotylen* und *Dicotylen* sind vielmehr direct von Meeresalgen abzuleiten, worüber ich in der Flora 1879 p. 401—423 und 1884 in meinem Werke: Phytogeogenesis S. 140 etc. schrieb.

201. Gnetaceae.

[] **Gnemon** Rumpf (1741) herb. amb. I 181 t. 71, 72 = *Gnetum* L. 1767. Linné änderte willkürlich den von Rumpf gegebenen Namen *Gnemon domestica* in *Gnetum Gnemon*. Ausserdem beschrieb Rumpf *Gnemon silvestris*, die Parlatore in der Monographie der *Gnetaceen* in DC. prod. XVI als Varietät zu vorgenannter Art zieht, ferner *Gnemon funicularis* = *Gnetum funiculare* Bl. Später ist noch zu dieser Gattung gezogen worden: Funis gnemoniformis Rumpf. Der Name Funis ist aber von Rumpf auf viele Gattungen angewendet worden und hätte auch nicht die Priorität. Bei Uebertragung der Artennamen sind zu ändern:

Gnetum Gnemon L. = *Gnetum ovalifolium* Poir. = Gnemon ovalifolia OK.
Gnetum Thoa R.Br. 18.. = *Thoa urens* Aubl. 1775 = Gnemon urens OK.
Gnetum scandens Roxb. 1832 = *Thoa edulis* W. 1805 = Gnemon edulis OK.
Gnetum funiculare Bl. 18.. = *Abutua indica* Lour. 1790
= Gnemon indica OK.

Es verbleiben Parlatore l. c. folgend noch (bis auf die Geschlechtsendungen) unverändert zu übertragende nachstehende Speciesnamen, wobei ich die Autorcitate für *Gnetum* in Parenthese setze:

Gnemon amazonica (Tul.), Brunoniana (Griff.), cuspidata (Bl.), Griffithii (Parl.), latifolia (Bl.), leptostachya (Bl.), Leyboldii (Tul.), microstachya (Spruce & Bth.), neglecta (Bl.), nigra (Carr.), nodiflora (Brongn.), paniculata (Spruce), venosa (Spruce & Bth.) OK.

Gnetum = Gnemon.

[] **Tumboa** Welw. in litt., Referat in Gardener's Chronicle 1861 pg. 74 und 1007/8; Journ. Linnean Society 1861 pg. 185/6; Naudin in Revue hortic. 1862 pg. 186/7 = *Welwitschia* Hk.f. 1863 in Trans. Linn. soc. I. Tumboa Bainesii* Hk.f. 1861, Gardener's chronicle l. c. pg. 1008 ist = *Welwitschia mirabilis* Hk.f. 1863 l. c. Welwitsch gab brieflich die erste ziemlich ausführliche und, wie es sich von Welwitsch nur erwarten liess, gute Beschreibung der Pflanze an W.J.Hooker und an DeCandolle zu gleicher Zeit. W.J.Hooker verlas den Brief, worin von Welwitsch auch der Genusname Tumboa, aber kein Artennamen gegeben war, in der Sitzung der Linnean Society vom 17. Januar 1861; schon am 26. Januar 1861 stand ein ausführliches Referat mit Beschreibung der Pflanze in Gardener's Chronicle. Am 24. Mai 1861 erschien der Brief vollständig abgedruckt incl. der lateinischen Diagnose von Tumboa im Journal of the Proceedings of the Linnean Society. Damit war das Genus Tumboa Welw. rite publicirt.

Darauf erhielt Sir William Jackson Hooker Zeichnungen und Pflanzenmaterial von dem damals im Damaralande reisenden Künstler Th. Baines, welches Hk.f. (damals kürzte er, wie z. Th. auch noch später in Hooker ic. pl. seinen Namen Joseph Dalton Hooker in J.D.H.) untersuchte und in einer mit J.D.H. unterzeichneten Mittheilung am 16. November 1861 in Gardener's Chronicle beschrieb; er glaubte eine andere Species als die von Dr. Welwitsch vor sich zu haben, beschrieb sie kurz und nannte dieselbe Tumboa Bainesii. Da nun Welwitsch selbst keinen Speciesnamen gegeben hatte und die Pflanzen identisch sind, so ist Tumboa Bainesii Hk.f. der ältest giltige Name. Im nächsten Jahre (1862) berichtet Naudin l. c. eingehend über Tumboa Welw. und T. Bainesii. Erst 1863 gab Hk.f. seine erweiterte und mit 14 Tafeln begleitete Abhandlung über *Welwitschia mirabilis* heraus. Die erste Tafel bringt ein vortreffliches Bild der Pflanze nach Baines' Zeichnung. Hk.f. änderte in dieser Publication, allerdings mit Erlaubniss von Welwitsch, den Namen Tumboa um; aber das ist regelwidrig und umso mehr zu missbilligen, als der Brief von Welwitsch, mit der Beschreibung von Tumboa zur Veröffentlichung bestimmt war. Die Namensänderung geschah unter dem Vorwande, dass mit Tumbo noch andere Pflanzen von den Autochthonen benannt würden; das ist aber zur Sache höchst gleichgiltig. Kein Autor ist, was die internationalen Nomenclaturregeln bestätigen, berechtigt, einen einmal publicirten Namen zurückzuziehen. Bei der illoyalen Umbenennung ward auch der Speciesname Bainesii durch den effectvolleren „*mirabilis*" ersetzt; das ist aber ebenfalls unzulässig und ein Unrecht gegen den zweiten Entdecker der Pflanze, Mr. Baines. Inzwischen hat sich auch ein Theil des Wunders geklärt, denn die als Cotylen von Hk.f. erklärten Blätter sind keine Cotylen.

Wenn in BHgp. steht: „Tumboa Welw. olim in diariis nonnullis hortul.", so erweckt das den Schein, als sei der Name Tumboa ein nomen nudum, was durchaus nicht der Fall ist; dieses Citat ist ausserdem so ungenau, dass es geeignet ist, die Sache zu verdunkeln, weshalb ich sie etwas beleuchtete. Ich möchte übrigens nicht das Journal der stolzen Linnean Society zu den Diariis hortulaneis rechnen und auch nicht alle Diaria hortulanea, namentlich die citirten, so wegwerfend behandelt wissen. So sei denn der „wunderbare" Name begraben und Tumboa Bainesii Hk.f. als legitim wieder hergestellt. Ich bin überzeugt, Sir Josef wird es mir nicht verargen, wenn ich ihn bitte, dieses sein verstossenes Kind wieder in Ehren anzunehmen.

Welwitschia = Tumboa.

202. Coniferae.

Abies concolor Lindl. Yosemite-Thal, Californien.
A. Webbiana Lindl. (Wall.) Sikkim, cultivirt.

Belis Salisb. (1807) Trans. Linn. Soc. VIII pg. 315 = *Cunninghamia* „R.Br." Rich. 1826 mit der Art *Belis jaculifolia* Salisb. = *Cun. sinensis* R.Br. = *Pinus lanceolatus* Lam. 1803 = Belis lanceolata OK. Der Name Belis darf nicht wegen Bellis verworfen werden; ersteres Wort leitete Salisbury von $\beta\varepsilon\lambda o\varsigma$ = jaculum, Wurfspiess, ab. — Die Erklärung in Wittstein's Wörterbuch ist falsch. *Bellis* dagegen ist lateinischen Ursprunges und ein Plinius'scher Pflanzenname, der von bellus, schön, abgeleitet wird.

Cephalotaxus Harringtonia OK. (*Taxus Harringtonia* Forbes „Kn. msc." in Pinetum Woburn. 1840 t. 66, Loudon arb. 1842 = *Cephalotaxus drupacea & pedunculata* S.&Z. 1846 = *C. Fortunei* Hk.f. 1850). Japan: Ishu. Die Pflanze ist heterophyll, wie die meisten Coniferen; die Jugendtriebe haben längere und allmählich zugespitzte Blätter; die reichlich fruchtenden alten Zweige zeigen breit lineale plötzlich zugespitzte bis 1/2 kürzere, aber ebenso breite Blätter. An Zweigen mit der Uebergangsblattform finden sich auch manchmal Früchte und Blüthen mit Jugendblättern combinirt. Beide Blattformen zugleich habe ich auf einer Pflanze gesehen. Die Inflorescenzen sind theils axillär auf sehr kurzen (f. axillaris) oder bis 1 cm langen (f. pedunculata) einfachen Pedunkeln oder wirtelig an den Astwirteln, bez. pseudoterminal mit meist gedoppelten Pedunkeln, die zu 2—4 wirtelig stehen und an Endtrieben eine scheinbare Dolde bilden = f. subumbellata O.Ktze. Ich sammelte f. subumbellata und f. axillaris unter einer Nummer, ob aber von einem Baum, kann ich mich nicht erinnern. *Taxus Harringtonia* wird von fast allen Autoren mit Recht hierzu gezogen; sie ist zwar ohne Früchte und Blüthe ursprünglich publicirt, aber eine zweite mit Taxus verwandte Art, die unterseits weisse Blätter hat, existirt nicht in Japan.

Chamaecyparis Spach. 1842 = *Chamaepence* Zucc. 1841 n. n.
Ch. pisifera S.&Z. Yokuhama, als Zaun. cult.

Cryptomeria japonica Don. (L.) Japan.

Cunninghamia = Belis.

Juniperus communis L. v. **alpina** L. U. St.: Madisonthal. Parlatore in DC. prod. schreibt diese Varietät Gaudin zu; sie ist aber von L. schon benannt.
J. phoenicea L. f. fructicosa O.Ktze. Gomera häufig.
f. arborea O.Ktze. Gran Canaria: Pico de Bandama; fast ausgerodet.
J. Sabina L. em. O.Ktze. in Act. hort. petr. 1887. α normalis O.Ktze. Japan, cult. Hierzu *J. chinensis* L., eine von den vielen, auf unerkannter Heterophyllie beruhenden Coniferen-Arten.
var. **virginiana** Spach. Pennsylvanien. Niagara.

Libocedrus decurrens Torr. U. St.: Yosemite, 70—100 m hohe Bäume, bis 4 m Umfang.

Nageia Gaertn. (1788) de fruct. I. p. 191 t. 39 fig. 8 = *Podocarpus* „L'Her." msc. ex Rich. (1810), HBK. 1817, non Labill.* 1806. Gaertner citirt zu seiner Beschreibung und Abbildung noch *Nagi* Kaempfer, am. 773 ic. 874. Kaempfer bildet diese Pflanze, *Podocarpus Nageia* R.Br. = *Nageia japonica* Gaertn. = *Myrica Nagi* Thbg. 1784 = Nageia Nagi OK., auch im Habitus gut ab, wobei z. B. die eigenartigen nervenlosen, bez. mit unscheinbaren eng-

liegenden, parallelen, längslaufenden, also nicht Myrica-artigen Nerven versehenen, oppositen, breitlanzettigen Blätter, die kugeligen, einzeln axillären, glatten Früchte etc. klar zu erkennen sind. Gaertner citirt ausserdem Thunberg's Myrica foliis lanceolatis integris aveniis. Thunberg beschrieb die Pflanze ziemlich richtig; sein Fehler, die Pflanze zu *Myrica* zu stellen, hat aber viele Botaniker irregeführt. Schon eine oberflächliche Betrachtung zeigt die vielen Unterschiede mit der einzigen japanischen Myrica-Art: M. rubra S. & Z.

Myrica rubra.	Nageia Nagi.
Rami folia alternantia vel supra ± verticillata.	Rami foliaque opposita.
Folia submembranacea spathulata lanceolata (1 : ± 4) obtusiuscula.	Folia coriacea late lanceolata (1 : ± 2).
Nervis conspicuis paucis modo dicotyledonum anastomasantibus a nervo medio pinnatis arcuatis.	Nervis inconspicuis numerosissimis modo monocotyledonum & coniferarum rectis parallelis.
Fructus in amentis sessiles papillis fuscis verrucosis dense obtecti.	Fructus duplo majores solitarii axillares pedunculati laeves glabri.

Das sind so horrente Unterschiede, dass eine Verwechselung kaum denkbar ist. Gleichwohl setzt Casimir de Candolle in Prod. XVI[II] p. 151 diese Pflanze von Kämpfer, Thunberg und Gaertner wieder zu Myrica und verwechselt sie mit *Myrica rubra!* In demselben Band des Prodromus, nämlich XVI[II] p. 508 stellt sie Parlatore gleichzeitig sehr richtig zu *Podocarpus*, für welche Gattung aber Nageia der ältere Name ist. Bei *Myrica* muss das Synonym *Nageia*, wie es noch BHgp. aufführen, unbedingt gestrichen werden. Die Beschreibung Thunberg's von *Myrica Nagi* = Nageia Gaertn. ist nicht im Geringsten passend zu Bot. Mag. t. 5727, welche Abbildung eine *Myrica*-Art, nur nicht die japanische darstellt, mit nicht ährenförmig übereinander gestellten, dagegen grösseren Früchten und mit z. Th. gezähnten Blättern. BHgp. irren stark, indem sie eine solche Identität annehmen. Gaertner hat die Frucht ganz richtig dargestellt. Den einzigen Fehler, den man in der Gärtner'schen Beschreibung von Nageia finden kann, ist die Angabe: Stamina quatuor; diese Angabe mag er von Thunberg übernommen haben, der die Pflanze in die 4. Classe 2. Ord. Linné's stellte. Die andere Angabe: Corolla nulla, calyx 2—4 phyllus, styli 2, bezieht sich auf die weibliche Blüthe und ist nicht gerade falsch, könnte aber klarer sein. Ist das Ovulum der Blüthe einzeln, so ist der Kelch, bez. das sogenannte Receptaculum 2-blättrig und bei den Arten, die das Receptaculum mehr ausbilden, ± verwachsen, wie es schon Kaempfer abbildet; dann ist nur ein „Griffel", d. h. freistehendes Ovulum vorhanden. Sind aber die weiblichen Blüthen mit 2 Ovula versehen, wie das bei dieser Gattung manchmal ändert (vergl. z. B. Eichler in Engler & Prantl Pfl. fam. II, p. 105, fig. 63), so ist das Receptaculum = Kelch 4-blättrig, bez. mit 2 „Griffeln" = freistehenden Ovula versehen. Die männlichen Kätzchen („Staminum columna" BHgp.) und die Antheren sind bei dieser Art, wie es in Hooker's London Journ. 1842 t. 19 für *Podocarpus Totara* abgebildet ist: die an der Columna sitzenden Antheren mit vorgezogenem, gezähnelten Connectiv und extrorsen Theken sind subverticillat meist zu 4 (vergl. l. c. t. 19 fig. 6) und das mag wohl Thunberg, bezw. Gaertner zu der falschen Deutung der 4 Stamina veranlasst haben; dieser einzige Fehler genügt aber nicht, um die Gattung Nageia zu verwerfen.

Uebrigens corrigirt C.DC. in DC. Prod. XVII p. 321 seinen Irrthum nachträglich (— was BHgp. übersehen zu haben scheinen —): „*Myrica rubra* . . . exlude synonyma Kaempf., Thunbg. et Gaertn., recte in p. 508 ejusd. vol. ad Podocarpum Nageia relata (Comm. a. C.DC. 1873"!) Man vergleiche auch Franchet

& Savatier fl. jap. I 425. Der Name Podocarpus Lab. 1806 non al. gilt ausserdem für ein anderes Genus, nämlich *Phyllocladus*; es müssen also alle *Podocarpus*-Arten bis auf 3 zu Nageia gestellt werden, und bleibt der Name Podocarpus Lab. 1806 non Rich. 1810 nur für die 3 Arten von *Phyllocladus*.

N. Blumei Gordon (*Podocarpus* Endl.) Java, cultivirt.

N. cupressina F.v.M. (*Podocarpus cupressina* R.Br.) Java: Gede, Dorowati wild, aber ausserdem auf Java auch öfter cultivirt. Die Heterophyllie bei dieser Art ist von sonderbarer Unregelmässigkeit: die eine Blattform ist nicht etwa auf Jugendtriebe beschränkt, sondern beide Blattformen befinden sich bunt durcheinander auf dem Baum.

N. montana OK. (*Taxus montana* W. 1806 = *Podocarpus taxifolia* HBK. 1817). Silla de Caracas.

Bereits richtig sind unter Nageia benannt: Nageia alpina* F.v.M. (R.Br.), Beccarii* Gordon (Parl.), bracteata* S.Kurz (Bl.), cuspidata* Gordon (Endl.), Drouyniana* F.v.M., elata* F.v.M. (R.Br.), grandifolia* Gordon (Endl.), minor* Carr. (Parl.), Rumphii* F.v.M. (Bl.), spinulosa* F.v.M. (R.Br.). Von den Namen, die Parlatore in DC. prod. annahm, sind zu ändern:

Podocarpus Thumbergii Hk. = *Taxus latifolia* Thbg. 1823
= Nageia latifolia OK. non Gord.

P. latifolia Wall. 1830 = *N. latifolia* Gord. non OK. = N. Wallichiana OK.

P. dacrydioides A.Rich. 1834 = *Dacrydium excelsum* Don ex Lamb. (1828—32 t. Parl.)
= N. excelsa OK.

Von Kirk's Arten in Forest flora of New Zealand 1890 ist zu ändern:

P. angustifolius Kirk non Parl. 1868
= N. Kirkiana OK.

Die anderen Arten sind unverändert von *Podocarpus* übertragen:

Nageia affinis (Seem.), amara (Bl.), andina (Poepp. & Endl.), angustifolia (Parl.), aristulata (Parl.), chilina (Rich.), chinensis [*Taxus* Roxb.], coriacea (Rich.), corrugata (Gord.), Cumingii (Parl.), curvifolia (Carr.), discolor (Bl.), elongata [*Taxus* Thbg.](L'Hér.), Endlicheriana (Carr.), ensifolia (R.Br.), eurhyncha (Miq.), falcata [*Taxus* Thbg.](R.Br.), falciformis (Parl.), ferruginea (Don), glomerata (Don), japonica (Sieb.), Koraiana (Sieb.), laeta (Hoibr.), Lambertii (Kl.), leptostachya (Bl.), macrophylla (Don), macrostachya (Parl.), Mannii (Hk.f.), Meyeriana (Endl.) neglecta (Bl.), neriifolia (Don), nivalis (Hk.), Novae-Caledoniae (Viell.)' nubigena (Lindl.), oleifolia (Don), parvifolia (Parl.), polystachya (R.Br.), Purdieana (Hk.), salicifolia (Kl. & Karst.), Sellowii (Kl.), spicata (R.Br.), Sprucei (Parl.), ? tenuifolia (Parl.), Teysmannii (Miq.), thevetiaefolia (Bl.), Totara (Don), usta (Brongn. & Gris.), Vieillardii (Parl.) OK. Diese nach DC. prod. XVI II.

Hinzuzufügen sind noch als unter *Podocarpus* aufgestellt: Nageia acutifolia (I.Kirk), argotaenia (Hance), caesia (Maxim.), appressa (Maxim.), costalis (Presl), flagelliformis (Carr.), gnidiodes (Carr.), Hallii (I.Kirk), insignis (Hemsl.), madagascariensis (Bkr.), Pancheri (*Dacrydium P.* Brong. & Gris.), palembanica (Miq.), taxodes (*Dacrydium t.* Brong. & Gris.), valdiviania (Senilis = John Nelson), vitiensis (Seem.) OK.

Auszuschliessen ist *Podocarpus Dieffenbachii* Hk.f. = *Veronica tetragona* Hk.f. = Veronica Dieffenbachii OK.

Phyllocladus = Podocarpus Lab.

Picea Mariana OK. (*Abies Mariana* Mill. 1768. Black Spruce fir „used to Spruce beer" foliis linearibus acutis conis minimis = *Pinus nigra*

Ait. 1789 p. p. = *Picea nigra* Link.) U. St.: Alleghany. Aiton hat den von ihm selbst citirten Namen *Mariana* willkürlich in *nigra* geändert und ausserdem dazu das falsche Synonym: Abies piceae foliis brevioribus (glaucis) conis biuncialibus laxis Mill. ic. t. 1 (1760) gestellt, welches zur White Spruce Fir gehört. Die von Miller angegebenen glauken Blätter und 2 Zoll langen Zapfen passen nicht zu *nigra* im jetzigen Sinne = *Abies Mariana* Mill. Was nun die andere Art betrifft, so stellte Miller 1768 obiges Citat Abies piceae foliis ..... und den Namen White Spruce Fir zur Abies canadensis; er hatte den Fehler nicht entdeckt, welchen Linné inzwischen (1763) begangen hatte, indem er die Miller'sche Pflanze zu *Pinus canadensis* L. = Tsuga canadensis Carr., die Hemlock Spruce fir als 2. Synonym zog; Miller musste glauben, dass die Linnéische canadensis mit seiner Pflanze ic. t. 1 identisch sei, nannte diese nun *Abies canadensis* und deshalb die Hemlock fir neu: *A. americana*. Da aber Miller für *A. canadensis* zuerst die Linnéische Diagnose der *P. canadensis* L. „foliis linearibus obtusiusculis submembranaceis" citirt und dann seine frühere Angabe über die White Spruce Fir anschliesst, so muss dieser Name (*Abies canadensis* Mill.) fallen gelassen und dafür der Aiton'sche: *Pinus alba* = Picea alba* Link für die White Spruce Fir gelten.

Unsere europäische Rothtanne, die Linné 1753 *Pinus Abies* nannte und Link in das neue Genus Picea als *Picea excelsa* stellte, muss consequenterweise Picea Abies genannt werden.

Pinus canariensis Chr. Sm. α normalis. Canaren.

f. brevifolia O.Ktze. Folia 10—15 cm longa. Palma über 1300 m Sonst werden die Nadeln bis 25 cm lang.

Diese Art geht auch in die 1. Region herab, z. B. in Baranken um Santa Cruz de Palma, bei Los Llanos und hin und wieder im nördlichen Theile von Palma; sie findet sich dann in Gesellschaft der wilden Dattelpalme. Zwischen Adexe bei Guia auf Tenerifa sieht man sie sogar auf dürrstem Lavaboden der heissen afrikanischen Region. Im mittleren (der Cumbre) und nördlichen Theile von Gran Canaria ist sie nahezu ausgerodet, und wo die englischen Admiralitätskarten von 1834 noch „very high and thickly wooded" zwischen Agaēte und Artenaria angeben, sieht man jetzt nur noch vereinzelte Bäume auf den höchsten und schwer zugänglichen Gebirgsgraten. Christ, in seiner „Frühlingsfahrt nach den canarischen Inseln" p. 120, lässt auch die Cumbre „die er nur von unten sah" dunkel bewaldet sein; ich habe aber die Cumbre (ein Name, der allerdings auch Bergwald bedeutet) von Agaēte bis Tirajana durchkreuzt und ein zweites Mal von San Mateo erklettert und keinen Wald gesehen. Erst tiefer bei Tirajana zeigt sich dort lichter Wald. Der centrale 1400—2000 m hohe Theil zeigt nur niedriges Gebüsch von Cytisus-Arten u. s. w., das den Wanderer weder in der Aussicht noch im Gehen hindert. Die Insel ist so holzarm, dass die Leute von San Mateo aus noch etwa 3000 Fuss in die Höhe steigen, um auf der Cumbre strauchiges Feuerholz zu holen! Da der untere Theil der Inseln im Allgemeinen dicht cultivirt ist, so lässt sich von der auch in der heissen Zone gedeihenden Pinus canariensis annehmen, dass sie früher dort verbreitet war und nur ausgerodet wurde. Grössere Bestände davon sieht man noch auf der wenig bewohnten Insel Palma, ferner hin und wieder in den höheren Lagen des mittleren und südlichen Tenerifa; auch der Südwesten von Gran Canaria soll deren haben.

Im Westen von Palma schlagen die Islenos meist nur die Aeste zu Feuerungszwecken ab; dann treiben aus dem Stamm ähnlich den Wurzelschöss-

lingen Kurztriebe hervor, die nicht 3zählig gruppirte lange mattgrüne Nadeln, sondern einzelstehende etwa 3 cm lange glauke Blattnadeln tragen.

Pinus contorta Dgl. Rocky Mountains. Californien 1600—3000 m.
P. densiflora S.&Z. Japan.
P. Lambertiana Dgl. Yosemite, Californien.
P. Massoniana Lamb. Hongkong, Canton.
P. ponderosa Dgl. Yosemite, Californien.
P. Sabiniana Dgl. Californien.

Podocarpus Rich. „L'Hér." = **Nageia.**

[] **Podocarpus** Labill. (1806) Nov. holl. sp. II 71 (non „L.Hér." L.&A. Rich.; R.Br.) = *Brownetera* L.Rich. 1810 = *Thalamia* Spr. 1817 = *Phyllocladus* Ach.Rich. 1826. Der Name Podocarpus ist von L'Heritier nur in msc. auf *Taxus elongata* Ait. begründet worden, wie sowohl Pfeiffer Nomencl. als auch Parlatore in DC. prod. angeben und Labillardière l. c. schrieb: Genus a cl. L'Heritier constitutum fuit *Taxi elongatae* causae. Observabo mihi fuisse referre tantummodo ad figuram quam dedit eximiam, nam scriptum de eadem nunquam fuit evulgatum. Diese Abbildung ist jedoch auch nicht publicirt worden und findet sich sonst nirgends citirt. Labillardière hat also den Namen Podocarpus zuerst publicirt und zwar mit einer Art: Podocarpus aspleniifolia* Lab., welche die 2 Richard's — Vater und Sohn — später willkürlich 1. 1810 in *Brownetera* und 2. 1826 in *Phyllocladus rhomboidales* umtauften. Nach Labillardière wird der Name Podocarpus von Persoon syn. 1807 angeführt mit 2 Arten: P. aspleniifolia und elongata. Dann wird von Pfeiffer 1808 eine Publication von Richard citirt, aber unrichtig, denn in Richard's démonstr. bot. ou analyse du fruit wird Podocarpus als Gattung gar nicht erwähnt, sondern nur Podospermium (p. 110) als Terminus technicus. Willdenow führt 1809 nur *Podocarpus elongata* allein auf. Erst in Ann. mus. hist. nat. XVI p. 299 ward 1810 von L.C.Richard in einer Nachtragnotiz die Trennung der Gattung vorgenommen, wobei aber die einzige Art Labillardière's von Podocarpus regelwidrig einen anderen Gattungsnamen erhielt und der Name *Podocarpus* auf eine andere Gattung übertragen wurde, die ausserdem schon in Nageia Gaertn. 1788 einen älteren Namen besass. Am wenigsten ist aber der erst 1826 aufgestellte Name *Phyllocladus* berechtigt, zu dem Mirbel dann in Mém. mus. hist. nat. XIII p. 75/6 19 Arten stellte, davon 12 von R.Brown.

Es verbleiben bei Podocarpus Lab. ausser P. aspleniifolia noch: Podocarpus trichomanodes OK. = *Phyllocladus trich.* Don und Pod. hypophylla OK. = *Phyllocladus hyp.* Hk.f.

Sequoia gigantea Torr. Mariposa, Californien.

Taxodium distichum Rich. (L.) U. St.: Sickestown.

Thuja occidentalis L. Niagara.

Tsuga canadensis Carr. (*Pinus can.* L. excl. syn. Mill. ic. t. 1) Pennsylvanien.

Ts. (Pseudotsuga) **taxifolia** Britten (*Pinus taxifolia* Lamb. 1803, Pursch 1814 = *Pinus Douglasii* Don 1837 = *Abies Douglasii* Lindl.) Rocky mountains: Colorado, Madisonthal.

Parlatore in DC. prod. citirt hierzu bloss die 2. und 3. Ausgabe von Lambert's grossem Pinus-Werk, aber die Art ist schon in der ersten Ausgabe ausführlich beschrieben und abgebildet, indess, wie auch in der zweiten Ausgabe, ohne Früchte. Loudon zog sie als Var. zu *Douglasii*, was insofern falsch

ist, als er der Priorität der Namen nach, *Douglasii* als Var. zu taxifolia hätte stellen müssen. Die meisten Autoren, auch Parlatore lassen sie nicht einmal als Varietät gelten. Link hatte die ihm nicht genügend bekannte P. taxifolia wegen der unterseits weiss gestreiften stumpflichen Nadeln zu Abies gestellt; aber mit Unrecht, denn die Pflanze ist heterophyll und ändert auf demselben Stamme mit spitzen Blättern meist ohne weisse Streifen und mit stumpflichen Blättern mit weissen Reifstreifen unterseits; jedoch finden sich diese Eigenschaften nicht immer gleichmässig combinirt, es giebt auch spitze Blätter mit weissen Reifstreifen und stumpfliche Blätter ohne Reif.

203. Cycadaceae.

Cycas circinalis L. Batavia, cult.
C. revoluta Thbg. Canton, cult.

[] **Palmifolia(um)** Trew (1752) pl. select. . . . pinxit Ehret t. 26 = *Palmafilix* Ad. Ende 1762 oder Anfang 1763 = *Zamia* L. Juli 1763. Adanson änderte den Namen zuerst, dann folgte kurz hinterher Linné. Beide stützen sich zur Gattungsbegründung nur auf die gute mit Blüthendetail versehene Abbildung etc. von Trew & Ehret. Der Name ist nach modernen Ansichten ungeschickt, weil man für —folia bei Gattungsnamen —phyllum liebt und folia hier adjectivisch ist; aber da nicht wenige lateinische Adjective (griechische viel mehr) als Gattungsnamen (z. B. Mirabilis, Memorialis, Sertifera, Uncifera, Mangifera, Passiflora, Gloriosa) gelten und ich keinen § behufs Verwerfung finde, wird man sich an ihn, wie an Unifolium, gewöhnen müssen. Es ist jedoch zulässig, die Endung in —um zu ändern. *Zamia* L. müsste auch wegen *Palmafilix* Ad. fallen; letzterer Name wäre mir lieber als Palmifolia, aber ich kann ihn lege prioritatis nicht nehmen. Die Arten sind nach DC. prod. XVI II übertragen: Palmifolium angustifolium (Jacq.), angustissimum (Miq.), bolivianum (DC.), Chigua (Seem.), debile (Ait.), Fischeri (Miq.), floridanum (DC.), furfuraceum (Ait.), Galeottii (Vriese), integrifolium (Ait.), Kickxii (Miq.), latifolium (Lodd.), Loddigesii (Miq.), medium (Jacq.), mexicanum (Miq.), multifoliatum (DC.), muricatum (W.), Ottonis (Miq.), Poeppigianum (Mart. & Eichl.), pseudoparasiticum (Yates), pumilum (L.), pygmaeum (Sims), Skinneri (Warsz.), sparteum (DC.), strictum (Miq.), tenue (W.), Yatesii (Miq.) OK.

Zamia = Palmifolium.

Cryptogamae vasculares.

1. **Filices** L. em.

(Filicinae isosporeae.)

Acrostichum appendiculatum W. β **Hamiltonianum** Hk. & Bkr. (Wall.) Cochinchina; var. neglectum OK. (Fée, Acrost. t. 39) Pinnae steriles subaequilaterae e basi subtruncata lanceolatae crenato denticulatae; pinnae fertiles $2^1/_2$—5 cm longae $^1/_4$—$^1/_2$ cm latae lineares foliaceae haud interruptae. Anam.

A. aureum L. Brackwassersümpfe Colon (Panama). Turong in Anam; Batavia auf Java.

A. Engelii Karst. Silla de Caracas.
A. flagelliferum Wall. Java: Rambay.
A. latifolia Sw. Silla de Caracas.
A. lepidotum W. Galipan bei Caracas.
A. muscosum Sw. Costarica.
A. simplex Sw. Irazu 3100 m, Costarica.
A. spicatum L. Java.

Adiantum Capillus Veneris L. Gran Canaria, Palma.
A. concinnum HBK. Venezuela. Costarica.
A. cristatum L. Portorico, Trinidad.
A. diaphanum Bl. Java: Bandong.
A. flabellulatum L. Hongkong.
A. hispidulum Sw. Java: Njadiredju.
A. lucidum Sw. Trinidad. Panama.
A. lunulatum Burm. Java: Borobudor; Birma: Maulmein.
A. macrophyllum Sw. Trinidad.
A. pedatum L. U. St.: Hudsonflussthal.
A. petiolatum Desv. Portorico.
A. reniforme L. Tenerifa, Palma.
A. serratodentatum W. Costarica.
A. tenerum Sw. Costarica.
A. tetraphyllum W. Trinidad. Panama.
A. venustum Don var. **monochlamys** Hk. & Bkr. (Eat.) Japan: Oyama.
A. villosum L. Trinidad.

Allosorus Bernh. (1806) em. Presl (1830) in Reliq. Haenk. I p. 58 = *Pellaea* Link (1841) em. Hk. & Bkr. Bernhardt hatte sein eigenes System für

Farngattungen; er verzichtete bei Begründung derselben auf die Gestalt der „Inflorescenz"-Anordnung der Sori und theilte die Genera nach der Beschaffenheit des „Rades" um die Sporangien ein, je nachdem dieser Ring einseitig verdickt oder ringsum dünn war oder fehlte. Allosorus gehörte zu den Cathetogyratae, die bis zu $^3/_4$ des Sporangienumfanges erhabene, mit 10—24 Quergliedern versehene, peripherisch geradlinig, nicht spiralig verlaufende Radbänder besitzen. Dann gehörte Allosorus in die Unterabtheilung mit $\pm$ sitzenden Sori, zu denen er unter Angabe der Unterschiede nur noch Lindsaea, Adiantum, Acrostichum und Vittaria stellte. Er rechnete zu Allosorus: Pteris crispa, Adiantum pusillum und die meisten „Adianta spuria Sw." Allosorus oder wie manche unrichtig schreiben, *Allosurus crispus* ist zu Cryptogramme crispa R.Br., *Allosorus pusillus* zu Cheilanthes fragrans WB. geworden; die Hauptmasse seiner Gattung gehört aber zu anderen Gattungen. Nun hat Presl 1830 die Gattung Allosorus emendirt, zuerst: Sori venis furcatis transversalibus pinnularum impositi, tandem confluentes; indusium angustissimum, e margine frondis revoluto ortum; er beschrieb 1830 *A. ciliatus* und *hirsutus*. Für *A. ciliatus* Presl = *Pellaea marginatus* Bkr. = *Cheilanthus m.* HBK. hat jetzt A. marginatus OK. und für *A. hirsutus* Presl = *Pteris glaucus* Cav. = *Pellaea gl.* J.Sm. = A. glaucus OK. zu gelten. Später stellten Presl und Kunze (letzterer besonders in Linnaea 1850 p. 219) noch verschiedene Arten dazu und dieselben bilden noch jetzt den Stamm der Gattung; vergl. das nachstehende Verzeichniss. Hooker, als er in Sp. fil. II 1858 den 11 Jahre nach Presl's Emendation aufgestellten Namen *Pellaea* Link, welcher Name noch dazu mit Pellia Raddi und Pella Gaertn. (g. dub.) collidirt, bevorzugte, ersetzte dadurch nur die älteren von Presl und Kunze gegebenen Benennungen durch Link'sche oder seine eigenen neuen Speciesnamen. Er emendirte das Genus, warf einige Arten heraus, setzte andere hinzu, war aber deshalb nicht berechtigt, den Namen zu ändern. Auch Link's Gattung und Arten decken sich nicht vollständig mit der neu umgrenzten Gattung und was die Anzahl der unrichtig dazu gestellten oder ausgelassenen Arten betrifft, so haben Presl und Kunze bei weitem nicht soviel Missgriffe gethan als Hooker; die erste Emendation Presl's von 1830 ist aber richtig.

Baker setzte im Sinne Hooker's dessen Werk fort; in Hk. & Bkr. synopsis filicum bleibt Allosorus Presl als artenreichstes Subgenus von Pellaea bestehen; aber der erstere Name hat die Priorität und muss also wiederhergestellt werden. Die andere öfters angenommene Emendation der Gattung Allosorus, nämlich *Allosurus* Endlicher 1836 oder J.Smith (1846 ?) für die monotype Cryptogramme R.Br. 1823 kann nicht angenommen werden, weil die Emendation aus einem Minoritätstypus als neues Genus des Emendators gilt, und dann die Presl'sche Emendation den Altersvorzug hat.

Es sind schon richtig benannt folgende Arten, bei denen blosse Autorcitate für *Pellaea* in () stehen und andere Synonyme, soweit nöthig, extra aufgeführt sind: Allosorus andromedifolius* Kze. [*Pteris* Kaulf.] (Fée), angustifolius* Presl [*Cheilanthes* HBK.] (Bkr.; dazu auch *Allosorus decompositus* Mart. & Gal.), atropurpureus* Kze. [*Pteris* L.] (Lk.), auriculatus* Presl [*Pt.* Sw.] (Lk.), calomelanus* Presl [*Pt.* Sw.] (Lk.), falcatus* Kze. [*Pt.* R.Br.] (Fée), intramarginalis* Presl [*Pt.* Kaulf.] (I.Sm.), mucronatus* Eaton (Bkr.), nitidulus* Presl [*Pt.* Wall.] (Bkr.), paradoxus* Kze. [*Adiantum* R.Br.] (Hk.), pulchellus* Mart. & Gal. (Fée), rigidus* Presl [*Pt.* Sw.] (Hk.), robustus* Kze. (Hk.), rotundifolius Kze. [*Pteris* Forst.] (Hk.), sagittatus* Presl [*Pteris sag.* Cav. 1801 Nr. 661 incl. *Pteris cordata* Cav. Nr. 662 = *Allosorus cord.* Presl + incl. *Allosorus flexuosus* Kaulf. = *Pellaea fl.* Lk. + *P. cordata* J.Sm. + *P. flex.* Lk.], Stelleri* Rupr. [*Pteris*

Gm. = *Allosorus gracilis* Presl = *Pteris gr.* Mchx. = *Pellaea gr.* Hk.], ternifolia* Kze. [*Pt.* Cav.] (Fée), Zippelii* Miq. (Bkr.) Species non satis notae: Allosorus involutus Presl, domingensis Presl. Es verbleiben demnach unter Bezug auf Hk. & Bkr. syn. noch folgende Arten von *Pellaea* zu übertragen: Allosorus alabamensis (Bkr.; *Cheilanthes* Kze.), ambiguus (Bkr.; *Cheil.* Mett.), angulosa (Bkr.; *Pteris* Bory), asper (Bkr.; *Cheil.* Hk.), Barklyae (Bkr.), bellus (Bkr.; *Platyloma* Moore), Boivini (Hk.), brachypterus (Bkr.; *Plat.* Moore), Breweri (Eaton), Bridgesii (Hk.), deltodeus (Bkr.; *Cheil.* Kze.), densus (Hk.; *Onychium* Brack.), depilatus (Bkr.), Donianus (Hk.), flavescens (Fée), Fournieri (Bkr.), Greggii (Mett.), involutus (Bkr.; *Pteris* Sw. = *Cheil. profusa* Hk.), leucomelas (Bkr.), microphyllus (Fée), myrtifolius (Mett.), nitidus (Bkr.; *Pteris* R.Br. ?), ornithopus (Hk.), pallidus (Bkr.), Pearcii (Bkr.), pectiniformis (Bkr.; *Pteris* Godet), Seemannii (Hk.), Skinneri (Hk.), Tamburii (Hk.) OK.

Nach Baker's Summary of new ferns since 1874 in Annals of Botany vom April 1891 sind noch folgende Arten von *Pellaea* nachzutragen: Allosorus cambodiensis (Bkr.), crispatulus (Bkr.), fumariaefolius (Phil.), integricuspis (Fourn.), Kitchingii (Bkr.), lancifolius (Bkr.), namaquensis (Bkr.), Pringlei (Davenp.), Riedelii (Bkr.), ternifolius (Fée), tripinnatus (Bkr.) OK.

Ausserdem sind noch folgende Speciesnamen zu verändern:

Pellaea columbina Bkr. 1874 (Hk.) = *P. lomariacea* Hk. 1858 = *Doryopteris lomariacea* Kl. 1847 (Linnaea XX 343) = *Pteris l.* Kze.
= Allosorus lomariaceus OK.

P. consobrina Hk. = *Pteris quadripinnata* Forsk. = A. quadripinnatus OK.

P. geraniifolia Fée = *Pteris g.* Raddi 1825 = *Pteris concolor* Langsd. & Fisch. 1810
= A. concolor OK.

P. Burkeana Bkr. = *Pteris Burk.* Hk. = *Pteris dura* W. = A. durus OK.

P. pilosa Hk. = *Pteris p.* Poir. = *Allosorus heterophyllus* Presl
= A. pilosus OK.

P. hastata Lk. = *Pteris h.* Sw. 1806 = *Allosurus h.* Presl = *Pteris viridis* Forsk. 1775
= A. viridis OK.

Ich sammelte:

A. intramarginalis Presl (Kaulf.) Costarica.

Alsophila aspera R.Br. Trinidad.
A. contaminans Wall. Java: Malawar 2000 m.
A. crinita Hk. Java: Dieng 2300 m.
A. ferox Presl. Portorico.
A. glabra Hk. Java: Beutenzorg.
A. infesta Kze. Costarica.
A. latebrosa Hk. Sikkim 2000 m.
A. tomentosa Hk. (Bl.) Java.

Anemia Langsdorfiana Presl. La Guayra.
A. tomentosa Sw. La Guayra—Caracas.

Angiopteris evecta Hoffm. Java: Megamendon, Sikkim 1500 m.

Antrophium coriaceum Wall. Java: Dorowati.

Aspidium = Dryopteris.

Asplenium Adiantum-nigrum L. β **acutum** Bory. Madeira, Tenerifa.

A. bantamense Bkr. β **alternifolium** Bkr. (Mett.) Java: Paraban-Salak 700 m. Nach Luerssen besondere Art.

A. caudatum Forst. Java, 1500—2500 m.

A. celtidifolium Kze. Costarica: Port Lemon. Trinidad.

A. Ceterach L. β **aureum** Hk.&Bkr. (Lk.) Insel Palma.

A. cicutarium Sw. Trinidad; Venezuela 1000 m; Costarica 1000 m.

var. confusum OK. (*A. c.* Kze. msc. in Kew) Rhachis totum cum petiolo alata. Portorico: Cayey.

Uebereinstimmend mit einem Exemplar von Schwanecke auf Portorico gesammelt, von I.G.Booth mit G.Kunze'scher Bestimmung nach Kew mitgetheilt; scheint ausserhalb Portorico zu fehlen oder selten zu sein; weitere Standortsbelege habe ich wenigstens in Kew nicht gesehen. Variirt fruchtend von 15—45 cm Länge.

A. costale Sw. β **Desvauxii** Mett. Costarica 500 m.

A. cuneatum Lam. Java: Sindanglaja.

A. decussatum Sw. Java: Megamendonpass.

A. esculentum Presl. Sikkim.

A. Filix femina Bernh. (L.) Madeira. Die Abtrennung dieser und anderer Arten zu einer besonderen Gattung *Athyrium* bei verschiedenen Autoren, auch noch bei Luerssen, ist künstlich und kaum durchführbar.

A. formosum W. Turong in Anam.

A. incisum Thbg. Japan.

A. laciniatum Don. Sikkim 2000 m.

A. lanceolatum Huds. Madeira.

A. lanceum Thbg. Hongkong.

A. latifolium Don. Sikkim 2800 m.

A. longissimum Bl. Java: Beutenzorg.

A. macrocarpum Bl. Sikkim 1600—2300 m.

A. marinum L. Madeira.

A. monantherum L. Venezuela 2000 m.

A. Nidus L. Java. Die Rasen umziehen Baumstämme hoch oben kranzartig, sodass die meterlangen Wedel eine scheinbare Baumkrone bilden.

A. nigripes Bl. Java: Pangerango 1600 m. Sikkim ± 2000 m.

A. niponicum Mett. Japan.

A. praemorsum Sw. Costarica 2000 m. Madeira (Boa Ventura).

A. procerum Wall. Sikkim 2300 m.

A. radicans Schkuhr. Venezuela 6000 m.

A. resectum J.Sm. Sikkim 1000 m.

A. rhinophorum L. Costarica 600 m.

A. silvaticum Presl. Canton: White Cloud Mountains.

A. sorzogonense Presl. Sikkim 2000—2800 m.

A. tenerum Forst. var. **Belangeri** Mett. (Kze.) Java 1200—2000 m.

A. tenuifolium Don. Sikkim 2000—2800 m.

A. Trichomanes L. Madeira.

A. vulcanicum Bl. var. crenulatum OK. Pinnae (foliola) crenulatae. Java: Wilis 1600 m.

var. Walkerae OK.(Hk.). Pinnae ± serrato denticulata Java: Pangerango.

[] **Bakeropteris** OK. = *Cassebeera* Kaulf. 1824 non *Dennst. 1818. Da Cassebeera bereits 1818 von Dennstadt, Schlüssel zum Hort. mal. für *Sonneri Ila* Rheede IX t. 65 vergeben wurde, und für die Gattung, die Roxburgh erst 1820 *Sonerila* nannte, zu restauriren war (cfr. S. 245), wird diese Farngattung namenfrei. Ich gestatte mir, dieselbe zu Ehren von J.G.Baker, F.R.S., F.L.S.

Keeper of the Kew Herbarium, dem eminenten Farnkenner etc. zu benennen. Er hat mir meine vielen amerikanischen Farne, die Luerssen über 10 Jahre hatte liegen lassen, binnen $1^1/_2$ Stunden provisorisch, aber fast alle richtig bestimmt. Die Arten sind von *Cassebeera* übertragen: Bakeropteris gleichen-iodes (Gardn.), ?petiolata (Fée), pinnata (Kaulf.), triphylla (Kaulf.) OK.

Blechnum = Spicanta.

Cassebeera = Bakeropteris.

Cheilanthes farinosa Klf. Sikkim 1000 m.
Ch. fragrans Sw. (L.) Insel Palma.
Ch. hirsuta Mett. Birma: Maulmein.
Ch. vestita Sw. Yosemite-Thal, Californien.

Cystopteris bulbifera Bernh. (L.) Niagara.
C. fragilis Bernh. (L.) Tenerifa. Madeira.

Davallia aculeata Sw. Portorico.
D. canariensis Sm. Madeira. Gran Canaria
D. divaricata Bl. Java: Megamendon.
D. pentaphylla Bl. Java: Sindanglaja.
D. Speluncae Bkr. Java: Beutenzorg. Hongkong.
D. strigosa Sw. Java: Ngadiredju.
D. vestita Bl. Java: Tjibodas.

Diacalpe aspidiodes Bl. Sikkim 2600 m.

Dicksonia cicutaria Sw. β **incisa** Bkr. Trinidad.

Didymochlaena lunulata Desv. (Houtt.) Trinidad. Java.

Drymoglossum = Oetosis.

Dryopteris Amman (1739) stirp. ruth. Nr. 251, p. 157, Buxbaum (1740), Adanson (1763) pag. 20 (*Druopteris* p. 531) c. syn. *Filix mas* Fuchs, Tourn. (non *Dryopteris* Rumpf; non *Polypodium Dryopteris* L.) = *Lonchitis* Segu. 1745 (non L.) = *Gleichenia* Neck. 1790 (non Sm. 1791) = *Aspidium* Sw. 1800 incl. *Nephrodium* Mchx. 1803. — Linné hatte „*Filix mas*“, von welcher Tournefort t. 311—312 gute Abbildungen mit Details gegeben hatte, zu Polypodium als *P. Filix mas* gestellt und citirt dazu schon 1738 im hort. Cliff. *Dryopteris* Dalech. Die Amman'sche Art ist *Polypodium fragrans* L. p. p. = *Aspidium fragrans* Sw. = *Nephrodium fragrans* Rich. = *Lastraea fragrans* Presl = Dryopteris fragrans OK. Buxbaum's Art, die Ammann als Dryopteris Dalechampii Buxb. schon citirt, gehört wahrscheinlich auch hierher; doch kannte man damals das Merkmal des Schleiers noch nicht. Das Citat von Buxbaum bei Amman ist ohne pag. und tab., vermuthlich nur ex mscr.

Lonchitis Seguier bezieht sich auf *Aspidium Lonchitis* Sw. Adanson war der erste, der die Gattungen scharf unterschied; er diagnosticirt:
Polypodium: Enveloppe 0; globules sans anneau.
Dryopteris: Enveloppe en parasol; globules environnés d'un anneau élastique.
Filix: Enveloppe 1 valve; globules de Dryopteris.

Allen 3 Gattungen ist gemeinsam: Paquets de fleurs ronds disposés sur 2 rangs sous chaque division des feuilles.

Filix kann für irgendwelche Gattung wie analoge Wörter Gramen, Herba, Arbor, Muscus, Fungus, Palma nicht angenommen werden, ist auch schon vor Adanson von 1735—1763 von den Autoren im mannigfaltigsten Sinne gebraucht worden. Aber die Diagnose von Adanson's Dryopteris gilt noch heute. Das

Wesentliche ist der oberständige Schleier, das Indusium, welches ± in der Mitte angeheftet ist, ringsum an den Rändern frei ist, bez. wird, und derart wie ein Schirm „en parasol“ erscheint.

Swartz 1800 in Schrader's Journal schuf ganz unnütz einen neuen Namen *Aspidium* (zu dem er *Filix mas* auch stellt) oder hat wahrscheinlich Adanson übersehen und characterisirt l. c. p. 4 *Aspidium*: Capsulae in punctis subrotundis sparsis indusio umbilicato l. dimidiato tectis. Später wurden verschiedene Gattungen abgetrennt, die Hooker und Baker als Subgenera zu 2 Gattungen: *Aspidium* mit mehr runden und in der Mitte befestigten Schleier (umbilicato Sw.) und *Nephrodium* mit herzförmig nierenförmigem, in dem Sinus bis zur Mitte angehefteten Schleier; doch sind alle Uebergänge und Zwischenformen vorhanden; die herzförmige Basis ist manchmal mit sich deckenden Lappen also auch kreisrund, so dass Mettenius, Kuhn, Luerssen (cfr. dessen „Farnpflanzen“ in Rabenhorst Crypt. 1889 S. 312) u. a. diese Trennung nicht gutheissen. Ich selbst fand z. B. die durch diesen Unterschied wesentlich nur verschiedenen Arten *Aspidium trifoliatum* Sw. (L.) und *Nephrodium macrophyllum* Bkr., welch letztere namentlich in jugendlich kleineren Wedeln der ersteren täuschend ähnlich ist, bunt untereinander im Kew Herbar bei *Aspidium trifoliatum* liegen. Selbst die von Hooker & Baker syn. fil. t. 5, fig. 43 und 44 gezeichneten Sori lassen die Uebergänge so erkennen, dass eine Trennung in 2 Genera nicht zu rechtfertigen ist. Im Uebrigen wird die Placirung vieler Arten in diese 2 vermeintlichen Gattungen von Hooker in sp. fil. und von Baker in syn. fil. oft verschieden behandelt, die Zweifelhaftigkeit der Placirung manchmal selbst zugestanden; das sind Uebelstände, die sich eben aus der unnatürlichen Trennung der Gattung in 2 ergeben.

Was nun den etwa 1749 publicirten Namen *Dryopteris* Rumpf betrifft, so hatte Rumpf diesen Namen noch ohne alle Erkenntniss der generischen Farn-Merkmale auf mehrere Arten aus verschiedenen Gattungen übertragen; er bildet sterile Wedel ab, bez. ohne erkennbare Sori; seine *Dryopteris arborea* und *silvestris* sind fraglich für *Davallia* gehalten worden; vergl. Hasskarl Schlüssel p. 165. Aber das ist nicht richtig, denn Davallia hat einzelne fast randständige becherartige Sori, dagegen beschreibt Rumpf: foliola vestuta infra rufa et arenosis punctulis repleta. Zu *Dryopteris campestris* Rumpf, die für Adiantum, Trichomanes, Acrostichum und Cheilanthes von verschiedenen Autoren gehalten wurde, ist aus der Rumpf'schen Beschreibung zur Aufklärung des Genus allenfalls foliola ad externam partem arenosa zu dem steril abgebildeten Wedel zu ergänzen, woraus sich aber kein irgendwo sicherer Schluss ziehen lässt, sodass also diese Rumpf'sche Gattung gänzlich zu verwerfen ist.

Was schliesslich *Gleichenia* Necker betrifft, so gehört diese zweifellos hierher: Fructificatio reniformis in series 2 disposita aversae frondium paginae insidens; cuticula communis (jetzt indusium), qua globuli congesti teguntur, squamosa versus centrum reniformis fructificationis, se replicans. Globuli singuli annulo articulato circumdantur etc. Frondes compositae; sp. Polypodii L.! Linné hatte viele Arten dieser Gattung unter Polypodium beschrieben, u. a. auch *P. Filix mas.* Also *Gleichenia* Neck. non Sm. ist auch ein älterer Name für *Nephrodium* bez. *Aspidium* und wer — wozu kein vernünftiger Grund vorliegt — den Amman-Adanson'schen Namen Dryopteris verwerfen wollte, der müsste doch die Necker'sche *Gleichenia* nehmen und die Umbenennung der vielen Species bliebe doch nicht erspart; ausserdem müsste dann auch noch die 1 Jahr später publicirte Smith'sche Gattung Gleichenia und deren zahlreiche Arten dieser Gattung anders benannt werden.

Endlicher stellte versehentlich *Psidopodium* Neck. zu *Aspidium*; gewiss mit Unrecht, denn *Psidopodium* hat kein Indusium, was Necker stets beschreibt; während er hier ausdrücklich „Fructificatio: puncta nuda“ sagt. *Psidopodium* enthält die schleierlosen Polypodium-Arten Linné's mit zusammengesetzten Blättern; da aber unter der Diagnose von *Psidopodium* mancherlei Gattungen stecken, so ist der Name überhaupt nicht verwendbar.

Man darf nicht *Thelypteris* Rupp. zu dieser Gattung ziehen, etwa weil Linné *Polypodium Thelypteris* (= *Aspidium Thelipteris* Sw. = *Thelypteris palustris* Schott 1834) mit *Thelypteris palustris* Rupp. irrthümlich identificirte. Von *Thelypteris* Rupp., Hall. fl. jen. 1745 ist zweifellos die eine Art = Pteris aquilina. Ebenso ist Adanson's *Thelypteris* = Pteris und 1735 citirt Linné „*Thilypteris* Dill.“ zu Pteris als Synonym; Ruppius' zweite Species ist *Thelypteris palustris non ramosa*, welche Linné wahrscheinlich nach dem Ruppius-schen Citat: *Filix ad marem vulgarem non ramosum accedens non dentata* Chabrey 553 mit seinem *Polypodium Thelypteris* identificirte, wird durch die Bemerkung von Ruppius: Et haec in limbo disposita semina gerirt non secus ac pracedens (also Pteris aquilina) zweifelhaft und kann auch nicht, wie Haller annahm, mit *Filicastrum* Hall. = *Struthiopteris* auct. = Pterinodes Siegesb. 1736 identificirt worden. Vermuthlich liegt bei Ruppius irgend eine Verwechselung oder Confusion zweier Pflanzenarten vor; diese seine Art bleibt eine dubiöse Pflanze, deren Namen nicht für ein später aufgestelltes Genus gelten kann.

Der Name Dryopteris ist vor Linné auf verschiedene heutige Farrngattungen angewendet worden; nach 1735, wie oben gezeigt, zuerst von Adanson mit einer scharfen Diagnose versehen worden; Adanson schrieb im Index Druopteris, wie er denn überhaupt das lateinische y für griechisch u = französich u nahm und im alphabetischen Register für ein und denselben Buchstaben, ebenso wie C und K gelten liess; diese stehen bei ihm deshalb in bunter Reihe.

Uebrigens fand ich nach selbständiger Identification von Dryopteris Adanson mit *Nephrodium-Aspidium*, dass schon verschiedene Autoren zu demselben Resultat gekommen waren: Presl stellte Dryopteris Ad. zu der damit identischen *Lastraea*; Endlicher (g. pl. suppl. I) zu *Nephrodium* als Section. Beides sind jetzt Sectionen von *Aspidium* und für alle ist Dryopteris der älteste Name. Zuerst wurde von Schott *Polyp. Filis mas* L. = Dryopteris Filis mas* Schott benannt; auch Newmann stellte einige jetzt als Varietäten non Filix mas betrachtete Formen mit Artennamen von Dryopteris auf; ausserdem sind von Asa Gray in der Ausgabe von 1848 seines Manual bereits zu Dryopteris richtig gestellt worden:

Aspidium cristatum Sw. = *Nephrodium cr.* Mchx. = *Polypodium cr.* L.
= Dryopteris cristata* Asa Gray.
Asp. Thelypteris Sw. (L.) = *Nephr. Th.* Desv. = D. Thelypteris* Asa Gray.
Asp. noveboracensis Sw. = *Asp. n.* Desv. = *Polyp. n.* L.
= D. noveboracensis* Asa Gray.
Asp. Goldieanum Hk. = *Nephr. G.* Bkr. = D. Goldieana* Asa Gray.
Asp. marginale Sw. = *Nephr. m.* Mchx. = *Polyp. m.* L.
= D. marginalis* Asa Gray.
Dryoptoris intermedia Asa Gray non OK. und *D. dilatatum* Asa Gray (= ? *D. cristata* × *spinulosa*) sind Formen von = D. spinulosa OK. (L.)

Bei der Uebertragung der Speciesnamen von *Aspidium* und *Nephrodium* zu Dryopteris folge ich Hk. & Bkr. syn. fil. Es sind zunächst einige Namen zu verändern:

Aspidium ascendens Hew. 1838 = *Dicksonia apiifolia* Sw. 1806 = Dryopteris apiifolia OK.

A. Hookeri Bkr. 1874 = *A. nephrodioides* Hk. 1862 = D. nephrodiodes OK.

Baker anerkennt keine selbständige Art *Asp.* oder *Nephr. nephrodiodes*, weshalb die Umänderung des Speciesnamen in *Hookeri* nicht zu billigen ist.

A. membranaceum Hk. 1864 = *Polyp. m.* Hk. 1862 = *A. devexum* Kze. ex Mett. (vor 1850) = D. devexa OK.

Nephrodium cuspidatum Bkr. = *A. cusp.* Mett. 1856 = *Polyp. elongatum* Wall. 1828 (non al.) = D. elongata OK.

N. patulum Bkr. 1874 = *N. mexicanum* Hk. 1830 Presl Rel. Haenk. I 38 = D. mexicana OK.

N. sphaerocarpum Hk. 1857 = *Athyrium sph.* Fée 1850—52 = *Asp. athyroides* Mart. & Gal. 1842 = D. athyrodes OK.

N. chinense Bkr. = *A. subtripinnatum* Miq. = D. subtripinnata OK.

N. odoratum Bkr. = *A. od.* Bory 1810 = *Polyp. crenatum* Forsk. 1775 = D. crenata OK.

N. Boryanum Bkr. (non Hk., non *A. Boryanum* W.) = *N. divisum* Hk. = *A. divisum* Wall. 1828 Cat. Nr. 393 = *Lastraea d.* Moore (Bedd. t. 97) = D. divisa OK.

N. effusum Bkr. = *Polyp. effusum* Sw. fl. ind. occ. III (1806) = *P. divergens* Schkuhr 1806 = *P. multifidum* Jacq. ic. pl. rar. t. 643 (1793) = D. multifida OK.

A. multifidum Mett. 1856 non D. m. OK. = D. Metteniana OK.

A. glandulosum Hk. & Gr. 1831 (non Bl. 1828 nunc D. glandulosa OK.) = *A. viscidulum* Mett. = D. viscidula OK.

N. pennigerum Hk. = *A. p.* Bl. non Sw. (Blume stellt gar keine neue Art auf) = A. multilineatum Wall. (Nr. 353) = D. multilineata OK.

N. molle Desv. = *Polyp. parasiticum* L. = D. parasitica OK.

N. elatum Bkr. in Hk. & Bkr. syn. 1874 p. 502 non pg. 298 (& ed. 1868) = *N. procerum* Bkr. 1874 p. 502 = *A. procerum* Bojer = *N. mauritianum* Fée 1852 n. n. = *N. elatum* var. *mauritianum* Bkr. = D. procera OK.

(Baker hatte 1874 versehentlich 2 verschiedene Arten N. elatum aufgeführt; in seiner Flora of Mauritius zog er dann später procerum als Varietät zu dem p. 502 irrig aufgestellten N. elatum und nahm für die Varietät den Namen *mauritianum*; indess *N. procerum* Bkr. erhielt zuerst eine Beschreibung.)

N. cucullatum Bkr. = *N. unitum* Sieb. non R.Br. = *Polyp. unitum* L. = D. unita OK.

Wie schon Baker zur nächsten Art *N. unitum* R.Br. angiebt, liegt im Linnéischen Herbar unter *Polypodium unitum* nicht das Brown'sche, sondern das Sieber'sche *N. unitum*. Da die Linnéische Beschreibung der Art, den Hauptunterschied dieser 2 Arten: frondis pinnae infimae decrescentes nicht erkennen lässt und die von Linné citirten Abbildungen: zuerst (1.) Sloane hist. t. 48 und zuletzt (4.) Plukenet t. 244 fig. 1 decrescente basale Blattfiedern zeigen, dagegen die an zweiter Stelle citirte Figur Petiver Mus. t. 1 fig. 55 der unteren Blatthälfte entbehrt, also zweifelhaft bleibt, während (3.) Burm. zeyl. t. 44 fig. 1 die Brown'sche Art mit basalen gleich grossen Blattfiedern ist, so ergiebt sich 1., dass Linné die 2 Arten nicht unterschieden hat, 2., dass er nur die Sieber'sche Pflanze besass, 3., dass die von ihm zuerst citirte und die Majorität citirter Figuren für das Sieber'sche *N. unitum* passt, und der Name unita für diese beizubehalten ist. Demnach ist noch zu ändern:

N. unitum R.Br. non Sieb. = *A. gongylodes* Schkuhr = D. gongylodes OK.

N. macrophyllum Bkr. = *A. m.* Sw. = *A. martinicense* Spr. (von Swartz schon citirt) = D. martinicensis OK.

Die nicht wenigen unaufgeklärten älteren Arten, die z. B. aus Swartz Synopsis noch restiren und in Hk. gen. fil., bez. Mettenius' Monographie von *Aspidium* fehlen, dürften noch manche Namensveränderung ergeben; doch das ist Sache späterer Monographen.

Bei den übrigen bis auf die Geschlechtsendung unverändert von *Aspidium* und *Nephrodium* auf Dryopteris zu übertragenden Speciesnamen setze ich die Autorcitate für *Aspidium* in [] und die für *Nephrodium* in (), soweit nicht noch andere ältere Synonyme, die besonders notirt werden, zu citiren sind.

Dryopteris abbreviata [Schrad.], abortiva [Bl.](Sm.), abrupta [Kze.](Bkr.), acrostichodes (Mchx.)[Sw.], aculeata (*Polyp.* L.)[Sw.], acuta (Hkr.), aemula (*Polyp.* Sol.)(Bkr.), albopunctata (Desv.), alsophilacea [Kze.](Bkr.), amabilis [Bl.], amboinensis [W.](Presl), ampla [HBK.] (Bkr.), amplissima (*Polystichum* Presl)[Mett.](Hk.), angulata (*Polyp.* W. = *Asp.* J.Sm.), angustifrons (*Lastraea* Moore)(Bkr.), anomala [Hk. & Arn.], apicalis (Bkr.), apiciflora [Wall.](Hk.), arborescens (Bkr.), Arbuscula [W.](Desv.), arida [Don](Bkr.), aristata [*Polyp.* Sw.], Ascensionis (Hk.), aspleniodes (*Polyp.* Sw.)(Bkr.), athamantica [Kze.](Hk.), attenuata (*Lastraea* J.Sm.)(Bkr.), auriculata (*Polyp.* L.)[Sw.], barbigera (Hk.), Barclayi (Bkr.), Barteri [J.Sm.](Bkr.), Beddomei (Bkr.), Bergiana (Bkr.), Boivinii (Bkr.), Bojeri (Bkr.), borneensis (Hk.), brachyodon (*Polyp.* Kze.)(Hk.), Brackenridgei [Mett.](Bkr.), Brauniana (Hk.), Brunoniana [Wall.](Hk.), Buchananii (Bkr.), caduca [Wall.], calcarata [Bl.] (Hk.), calcarea [Presl], californica [Eat.], cana (*Lastraea* Sm.)(Bkr.), capensis (*Polyp.* L.)[W.], caripensis (Hk.), catocarpa [Kze.](Hk.), catoptera [Kze.](Bkr.), chrysoloba [Mett.](Fée), cicutaria (*Polyp.* L.)[Sw.] (Bkr.), cirrhosa [Schum. & Th.](Bkr.), Clarkei (Bkr.), cognata (*Lastraea* Presl)[Mett.](Hk.), concinna [W.](Bkr.), confluens [Mett.](F.v.M.), connexa [Kuhn](Bkr.), contermina (Desv.), costalis [Mett.](Bkr.), craspedosora [Maxcz.], crassifolia [Bl.](Hk.), crinipes (Hk.), crinita (*Polyp.* Poir.) (Desv.), Ctenitis [Kze.] (Bkr.), cubensis [Kuhn](Bkr.), Cumingiana [Kze.] (J.Sm.), Currori [Mett.](Bkr.), cyatheodes (Kaulf.), cystostegia [Hk.], davalliodes (*Lastraea* Brack.)(Bkr.), decipiens (Hk.), decomposita (R.Br.), decrescens [Kze.](Bkr.), decurrens [Presl](Bkr.), decursivopinnata (*Polyp.* Van Hall)[Kze.](Bkr.), deltodea [Sw.](Desv.), denticulata [Sw.] (Hk.), dephariodes (*Disclosodon d.* Moore)(Hk.), dimidiata [Mett.](Bkr.), diplaziodes [Mett.](Hk.), dissecta (*Polyp.* Fort.)(Desv.)[Mett.], dissidens [Mett.](Hk.), distans (Hk.), Eatonii (Bkr.), echinata [Mett.](Bkr.), edentula [Mett.](Bkr.), elata (Bkr. l. c. p. 298 non 502), Elwesii (Bkr.), eriocaulis [Fée](Bkr.), erythrosora [Eat.](Hk.), excellens [Bl.](Hk.), exigua (Hk.), extensa [Bl.](Hk.), falcata (*Polyp.* Thbg.)[Sw.], falcinella (Sw.), Falconeri (Hk.), Fendleri (Hk.), ferox [Bl.](Moore), ferruginea (*Lastraea* Bedd.)(Bkr.), firmifolia (Bkr.), Fischeri [Mett.](Bkr.), flaccida [Bl.] (Hk.), flexa [Kze.], flexuosa [Fée](Bkr.), floridana (Link), foeniculacea [Hk.], fragrans (*Polyp.* L. p. p.)[Sw.](Rich.), Fraseri [Mett.](Bkr.), frondosa [Lowe], Funkii [Mett.](Bkr.), furcata [Kl.](Hk.), Gardneriana [Kze.] (Bkr.), gigantea (Bkr.), glabrata [Mett.](Bkr.), glabra (*Lastraea* Brack.) (Bkr.), glandulosa [Bl.](J.Sm.), globulifera (Hk.), gracilescens [Bl.](Hk.), Griffithii (Bkr.), grisea (*Lastraea* Bedd.)(Bkr.), Grisebachii (Bkr.), guadelupensis (Fée), guatemalensis (Bkr.), Haenkeana (Presl), Harveyi

(*Lastraea* Carruth.) [Mett.] (Bkr.), heterocarpa [Bl.] (Moore), heterophylla (Hk.), heterosora (Bkr.), hirsuta (J.Sm.) [Mett.], hirta [Sw.] (Hk.), hirtipes [Bl.] (Hk.), hispidula [Dcne.] (Bkr.), hispida [Sw.] (Hk.), Hopeana (Bkr.), Hornei (Bkr.), ilicifolia (Don), immersa [Bl. non Hk.] (Hk.), inaequalis [Schlcht.] (Hk.), incisa (*Polyp.* Sw.) (Bkr.), insignis [Mett.] (Bkr.), intermedia [Bl.] (Bkr.), invisa (*Polyp.* Forst.) (Carruth.), irrigua [Mett.] (Bkr.), juglandifolia [Kze.], Karwinskyana [Mett.] (Bkr.), Kaulfussii (Hk.), kilmensis [Kuhn] (Bkr.), lacera (*Polyp.* Thbg.; *Lastraea* Eat.) (Bkr.), lachenensis [Hk.], lanceolata (Bkr.), lanciloba (Bkr.), laserpitiifolia [Mett.], latifolia (*Polyp.* Forst.) (Bkr.), latifrons [Brack.] (Hk.), latipinna (Hk.), lepidocaulis [Hk.], lepigera (Bkr.), Lepinei [Kuhn] (Bkr.), Leprieurii (Hk.), Leuzeana [Kze.] (Hk.), Levyi [Fourn.] (Bkr.), ligulata (Bkr.), limbata (Desv.), Lindenii [Kuhn] (Bkr.), Lobbii [Hk.] (Bkr.), Lonchitis [Sw.], lonchodes [Eat.] (Hk.), longipes [Bl.] (Moore), macrostegia (Hk.), macrotis (Hk.), macroura [Kaulf.] (Bkr.), mascaranensis (Bkr.), Maximowiczii (Bkr.), melanocaulis [Bl.] (Bkr.), melanochlamys [Fée], melanosticta [Kze.], Meyanthidis [Presl] (Bkr.), menisciodes [W.], microbasis (Bkr.), microsora (Hk.), Milnei (Hk.), mohriodes [Bory], montana (*Polyp.* Vogler) (Bkr.), mucronata [Sw.], multijuga [Wall.] (Hk.), munita [Kaulf.], Napoleonis [Bory] (Hk.), nicaraguensis (*Bathmium* Fourn.) [Bkr.], nigrescens [Mett.] (Bkr.), nigritana [Kuhn] (Bkr.), nitidula [Kze.] (Bkr.), obliquata [Mett.] (Bkr.), obtusa [Mett.], obtusiloba (Bkr.), oculata [Hk.], opposita [Kaulf.] (Hk.), Otaria [Kze.] (Bkr.), pachyphylla [Kze.] (Bkr.), pachyrachis [Kze.] (Hk.), palladivenia (*Polyp.* Hk.) (Bkr.), palustris [Mett.] (Bkr.), Parishii (Hk.), patens [Sw.] (Desv.), pedata [Fée] (Hk.), phanerophlebia (Bkr.), Pica [Desv.] (Bkr.), plantaginea (*Polyp.* Jacq.) [Gris.], Plaschnickiana [Kze.], platanifolia [Mett.], platypus [Kze.] (Hk.), pleiotoma (Bkr.), podophylla (Hk.), polymorpha [Wall.] (Bkr.), praetervisa [Kuhn] (Bkr.), Prenticei (*Lastraea* Carruth.) (Bkr.), Prescottiana [Hk.], Preslii (Bkr.), procurrens [Mett.] (Bkr.), prolixa [W.] (Bkr.), Ptarmica [Kze.] (Bkr.), pterifolia [Mett.] (Bkr.), pterodes (*Polyp.* Retz.) (J.Sm.), puberula [Fée] (Bkr.), pubescens (*Polyp.* L.) [Sw.] (Desv.), pulvinulifera (*Lastraea* Bedd.) (Bkr.), punctata (Parish), punctulata (Bkr.), pungens [Kaulf.], pusilla [Mett.] (Bkr.), recedens (*Polyp.* J.Sm.) (Hk.), refracta (*Polyp.* F.&M.) [A.Br.] (Hk.), repanda (W.), resinofoetida (Hk.), rhizophylla [Sw.], Richardii (Hk.), Richardsii (Bkr.), rigidula [Mett.] (Bkr.), rubiginosa (*Lastraea* Brack.) (Hk.), sageniodes [Mett.] (Bkr.), sagittifolia [Bl.] (Moore), Salvinii (Bkr.), sancta (*Polyp.* Sw.) (Bkr.), Sancti-Gabrieli (*Polyp.* Hk.) (Bkr.), scabrosa [Kze.] (Bkr.), scolopendriodes (*Polyp.* L.) [Mett.] (Hk.), Seemannii [Hk.], semibipinnata (*Polyp.* Wall.) [Hk.] (Bkr.), semicordata [Sw.], semihastata (Hk.), Serra (Desv.), setigera (*Cheilanthes* Bl.) [Kuhn] (Bkr.), setosa [Bl.] (Bkr.), Sieboldii (Hk.), siifolia (*Polyp.* W.) [Mett.] (Bkr.), sikkimensis (*Polystichum* Bedd.) [Bkr.], Simonsii (Bkr.), simulans (Bkr.), singaporiana [Wall.] (Bkr.), Skinneri [(Hk.)], Sloanei (Bkr.), sophorodes (*Polyp.* Thbg.) (Desv.), sparsa [Spr.] (Don), Spekei (Bkr.), spinulosa (*Polyp.* Retz.) [Sw.] (Desv.), splendens (Hk.), Sprengelii [Kaulf.] (Hk.), Sprucei (Bkr.), squamigera (Hk. & Arn.), squamiseta (Hk.), stipellata [Bl.] (Hk.), stipitata [Mett.] (Bkr.), subbiaurata (Hk.), subcuneata (Bkr.), subfusca (Bkr.), subglandulosa [Mett.] (Bkr.), subobliquata (*Polyp.* Hk.) (Bkr.), subquinquefida [Beauv.] (Hk.), subsericea [Mett.] (Bkr.), subtriphylla (*Polyp.* Hk. & Arn.) [Hk.] (Bkr.), syrmatica [W.] (Bkr.), tenuifolia (*Lastraea* Brack.) (Hk.), ternata (Bkr.), tetragona [Mett.] (Hk.), Thomsonii [Hk.], Thwaitesii (Bkr.), tomentosa

(*Polyp.* Thouars) (Desv.), Trianae [Mett.](Bkr.), triangula (*Polyp.* L.) [Sw.], trichophora [Fée](Bkr.), tridens [Hk.], trifoliata (*Polyp.* L.) [Sw.], triptera [Kze.], tristis (*Polyp.* Kze.) [Mett.](Hk.), truncata [Gaud.](Presl), undulata [Thw.](Bkr.), varia (*Polyp.* L.) [Sw.], varians (Fée), variolosa [Wall.](Bkr.), vasta [Bl.](Bkr.), velata [Kze.](Hk.), vellea [W.](Bkr.), velutina [Rich.](Hk.f.), venulosa (Hk.), venusta [Hew.](J.Sm.), vestita (*Polyp.* Raddi) (Bkr.), Vieillardii [Mett.](Bkr.), vilis [Kze.](Bkr.), villosa (*Polyp.* L.) [Sw.](Presl), viridescens (Bkr.), viscosa (*Lastraea* I.Sm.)(Bkr.), vivipara [Fée], Walkerae (*Polyp.* Hk.) (Bkr.), Wardii (Bkr.), Welwitschii (Bkr.), Wrightii [Mett.](Hk.), Zollingeriana [Kze.](Bkr.) OK.

Ich sammelte:

D. acrostichodes OK. (Sw.) U. St.

D. aculeata OK. (Sw.) v. **angularis** Al.Br. (W.) Westindien. Tenerifa. v. **lobata** Kze. Californien.

v. mucronifolia OK. (Bl. en. fil. 164) Frondes bipinnatae pinnulis basi sursum lobato auriculatis lobo infimo unilateraliter ± soluto patulo, lobis infimis omnium pinnularum longitudine rhachidis directis. Java: Dieng 2200 m. Ausserdem noch einige Varietäten aus Java und Sikkim, die von Luerssen bestimmt sind, ohne weitere Angabe.

D. ampla OK. (HBK.) Trinidad, Venezuela 700 m; Costarica 300 m.

D. apiciflora OK. [Wall.](Hk.) Sikkim 3000 m.

D. aristata OK. (Sw.) Sikkim 2000 m.

D. caduca OK. (Wall.) Sikkim 2000 m.

D. caripensis OK. (Hk.) Venezuela.

D. cicutaria OK. [L.](Sw.) Sikkim 1000 m.

D. contermina OK. (Desv.) Portorico; Trinidad; Venezuela 300—2000 m.

D. dissecta OK. [Forst.](Desv.) Java: Tjibodas 1500 m.

D. erythrosora OK. [Eat.](Hk.) Japan.

D. falcata OK. [Thbg.](Sw.) Japan.

D. ferox OK. (Bl.) Java 1500—2000 m. (*Phegopteris barbata* Mett.)

D. Filix-mas Schott (L.) Gomera, Palma.

D. gongylodes OK. (Schkuhr) Cochinchina, Anam.

D. martinicensis OK. Spr. Trinidad, Venezuela, Panama, Costarica.

D. marginalis Asa Gray (L.) U. St. Hudsonflussthal.

D. mexicana OK. (Hkr.) Panama: Matachin.

D. multilineata OK. (Wall.) Java.

D. parasitica OK. (L.) Trinidad.

D. patens OK. (Sw.) Costarica 600 m.

D. plantaginea OK. (Jacq.) Trinidad.

D. polymorpha OK. (Wall.) Sikkim.

D. prolixa OK. [W.](Bkr.) *Asp. appendiculatum* Wall. ex Luerssen Sikkim 2300 m.

D. repanda OK. [W.] Java: Tjibodas 1500 m.

D. sancta OK. (Sw.) Portorico: Cayey.

D. setigera OK. [Bl.](Kuhn; Bkr.) Java 1500 m; Sikkim 700 m.

D. sparsa OK. [Spr.](Don) Sikkim 2300—2700 m.

D. spinulosa OK. (Sw.) α U. St.: Saddle Mount.

v. **remota** Hk.&Bkr. (= Al.Br.?) U. St.: Presque Isle bei Erie.

D. Thelypteris Asa Gray (Desv.) U.St.: Presque Isle bei Erie.

D. trifoliata OK. (Sw.) Portorico.

D. varia OK. [L.](Sw.) Japan.

D. vasta OK. (Bl.) Anam: Turong.

Gleichenia arachnodea Mett. Java: Pangerango 2600 m.
Gl. dichotoma Hk. Java; Hongkong.
Gl. flagellaris Spr. Java: Pangerango 2000 m.
Gl. pubescens HBK. *α* normalis Portorico. Costarica.
β **furcata** Hk. & Bkr. (Sw.) Glabriuscula. Venezuela.

Gymnogramme calomelanos Kaulf. (L.) Portorico; Trinidad; Venezuela.
G. hirta Desv. Silla de Caracas.
G. javanica Bl. Java: Malawar 2000 m.
var. **serrulata** Lem. Sikkim 2600 m.
G. lanceolata Hk. & Bkr. (*Grammitis l.* Sw. = *Polypodium Loxogramme* Mett.) Java; Sikkim.
G. leptophylla Desv. Madeira, Insel Palma.
G. pumila Spr. Panama: Matachin.
G. tartarea Desv. Venezuela 1600 m.
G. Totta Schl. Madeira.
G. trifoliata Desv. Costarica.

Helminthostachys zeylanica Hk. (L.) Java: Rambay.

Hemitelia grandifolia Spr. *α* normalis. Pinnae inferiores ± 3/4 incisae pinnatisecta segmentis longis (1 : 2—4) interdum acuminatis. Portorico. Costarica.
β obtusa O.Ktze. Pinnae inferiores ± 1/2 inciso pinnatifidae lobis ± obtusis oblongis (1 : 1 1/2—2). Portorico.
γ trinitensis O.Ktze. Pinnae inferiores 1/4 inciso pinnatilobae lobis ± obtusis latis (1 : 1). Trinidad. Letztere Varietät ähnelt Hemitelia subincisa, aber die Blattnerven letzter Ordnung sind gegabelt.

Hymenophyllum dilatatum Sw. Java: Pangerango 2700 m.
H. Neesii Sw. Java: Pangerango 1800 m.

Hypolepis parallelogramma Hk. Costarica: Baguar.

Lindsaya chinensis Mett. (*Davallia ch.* Sm. = *D. tenuifolia* Sw.) Hongkong; Japan; Java, Bengalen. Luerssen stellt diese und noch einige Arten zu Lindsaya, die Baker u. a. unter Davallia aufführen. Ich bestimmte nur die amerikanische Art.
L. cultrata Sw. Java: Pangerango.
L. flabellulata Dryand. Hongkong.
L. lobata Poir. Java: Pangerango 1800 m.
L. repens Kze. Java: Tjibodas 1500 m.
L. stricta Dryand. Trinidad.
L. tenuifolia Bl. Java: Sagaranten.

Lomaria = Spicanta.

Lygodium cincinnatum Sw. Java: Tjikante.
L. japonicum Sw. Japan; Hongkong.
L. polystachyum Wall. Turong. Anam.
L. scandens Sw. Anam.
L. venustum Sw. Trinidad.
L. volubile Sw. Trinidad.

Meniscium reticulatum Schkuhr t. 5 (L.) (t. 5 wird von Swartz, der meist als Autor hierzu genannt wird, schon citirt!) Trinidad.

Nephrodium = Dryopteris.

Nephrolepis acuminata Kuhn (Houtt.) Java (*N. davalliodes* Kze.)

N. exaltata Schott 1834 gen. fil. t. 4 (*Polypodium* ex L. 1759 syst. X c. cit. Sloane t. 31; 1763 p. p. excl. cit. Plum. t. 28). Das letztere Citat gehört zur folgenden Art, die sich durch suborbiculare (bei Plumier t. 28 kreisförmige) Sori mit kreisförmig zusammenschliessenden Involucrum-Zipfeln unterscheidet; während P. exaltata L. 1759, was auch Sloane t. 31 erkennen lässt, nierenförmige, bez. halbmondförmige Sori und Involucra hat. Hooker & Baker Synopsis ziehen hierzu neglecta Kze., welche auf Schkuhr Crypt. t. 32[b] basirt, aber dieses ist mit der Fruchtform von der folgenden Art gut abgebildet und hat nur infolge der kürzeren Fiederblättchen den bei exaltata häufigeren Habitus. Ich unterscheide:

α normalis Pinnae majores soris marginalibus. Panama: Monkhill. Costarica: Turrialva.

β tuberosa OK. (*Asp. tub.* W. 1810) Pinnae minores „octolineares soris marginalibus". La Guayra — Caracas. Sikkim. Hooker & Baker ziehen tuberosum Presl, das auf *Asp. t.* W. basirt zu *N. cordifolia*, aber diese unterscheidet sich durch ± mittelständige Sori. Doch ist dieser Unterschied, wie auch bei der folgenden Art schwankend; daher ist diese Form nur als

γ pectinata OK. (*Asp. p.* W. 1810 = *N. cordifolia* Presl) Pinnae minores soris ab margine ± remotis aufrecht zu erhalten.

N. hirsutula Presl em. (*Polypodium h.* Forst. prod. n. 439, 1786 = *Aspidium hirsutulum* Schkuhr, Crypt. 1806 (und 1809) t. 33; letzteres von Swartz syn. filic. 1806 bereits citirt. Die Tafeln mit französischem Titel sind nach Pritzel bereits 1806 erschienen, was ja auch aus Swartz' Citat hervorgeht. Schkuhr's deutsch-lateinischer Text ist aber später (erst 1809?) erschienen, da in demselben Swartz syn. fil. oft citirt wird. Ausserdem ist die letzte Hälfte von Swartz syn. fil. später als 1806 erschienen, denn p. 220 citirt er auch Text von Schkuhr, Crypt. — Schkuhr bildet einige Formen ab und zwar:

α acuta OK. (*A. acuta* Schkuhr t. 31). Pinnae 2—3-pollicares acutae vel obtusae (vel nonnullae acuminatae) basi ± truncatae vix auriculatae. Trinidad; Portorico; Java.

β ensifolia OK. (Schkuhr t. 32). Pinnae plurimae acuminatae 2—4-pollicares saepius apice arcuatae ± truncatae basi vix auriculatae. Portorico; Costarica; Java.

γ sesquipedalis OK. (*Aspidium s.* W. 1810 = *N. neglectum* G.Kze. Linnaea 1839, 149 = Schkuhr t. 32[b] c. nom err. *Asp. exaltatum*). Pinnae breves 1/2—1 1/2 pollicares basi sursum conspicue auriculatae. Schkuhr zog richtig Plum. t. 28 hierzu und erwähnt extra, dass er Sloane nicht vergleichen konnte. Portorico; Trinidad. Java.

δ biserrata OK. (Schkuhr t. 33[a & b]). Pinnae acuminatae 2—4-pollicares basi sursum conspicue auriculatae. (Der Name biserrata ist meist unpassend, hat aber die Priorität.) China: Macao; Anam, Java.

Nothochlaena R.Br. 1810 = *Cincinalis* Desv. 1811 non Gleditsch. Die Gattung *Cincinalis* Gleditsch wird zwar von Pfeiffer mit *Cincinalis* Desv. identificirt und dann würde der Name die Priorität vor Nothochlaena haben; aber *Cincinalis* Gleditsch ist = Pteris L. „Fructificationis linea marginem subtus cingens, während *Pteris* Gleditsch „Fructif. glomeres subrotundi tecti per paginem aversam frondis sparsi" eine ganz andere Gattung ist, die aufzuklären zwecklos ist, da Pteris L. gilt. Ebenso hat Gleditsch Trichomanes L. anders benannt, nämlich *Pyxidaria*; dagegen als *Trichomanes* Gled. eine andere neue Gattung aufgestellt, die wahrscheinlich mit Asplenium zusammenfällt.

N. Marantae R.Br. (L.) Insel Palma.
N. vellea Desv. (Ait.) Tenerifa.

Oetosis Neck. 1790 = *Drymoglossum* Presl 1836 em. incl. *Taenitis* Schkuhr. Necker trennte in elem. III 318 von Pteris eine Linnéische Art ab und gab folgenden Unterschied:

Pteris: Fructific. lineae subtus frondium marginem cingentes parallelae. Frondes compositae. Globuli annullo articulato circumdantur.

Oetosis: Fructific. lineae parallelae ad peripheriam in aversa pagina frondium sitae. Frondes simplices. Globuli annulo elastico cinguntur. *Pterid.* sp. L. Indusium = Cuticula communis giebt er dabei nicht an, was fehlend bei Necker's Farnen bedeutet. Diese Gattung ist leicht zu identificiren und kann sich nur auf *Pteris piloselloides* L. = *Drymoglossum piloselloides* Presl beziehen. Diese Art hat am Rand parallelläufige Sporenlinien und einfache Blätter.

Die Gattung *Taenitis* beruht auf einer einfach-fiederblättrigen Art; aber man hat später auch Arten mit einfachen Blättern dazu gezogen, sodass der ganze Unterschied, den schon Hooker und Baker für sehr schwach halten, nur darin besteht, dass die fertilen Wedel bei *Drymoglossum* schmäler und länger als die sterilen sind. Uebereinstimmend sind sie in der anastomosen Blattnervatur, während die verwandte Vittaria Sm. eine solche nicht besitzt; ferner sind bei Oetosis incl. *Taenitis* die Sorusstreifen der Blattmasse flach aufliegend, während sie bei Vittaria in einem erhabenen offenen Canal (erhabenen Wulstrinne) liegen. Die Ableitung des Wortes Oetosis giebt Necker nicht an.

Oetosis carnosa OK. (*Drymoglossum c.* Hk. = *Taenitis microphylla* Mett.) Japan: Ishu.

? Oet. ophioglossodes OK. (*Hymenolepis o.* Klf. = *Taenitis spicata* Mett.) Java: Beutenzorg.

Oet. pilosellodes OK. (L.) Turong in Anam; Java: Beutenzorg.

Die anderen Arten sind: Oetosis rigida (*Drym.* Hk.), obtusa (*Taenitis* Hk.), angustifolia (*Pteris* Sw.; *Taenitis* R.Br.), lanceolata (*Taenitis* R.Br.) OK. Diese mit einfachen Wedeln, ferner mit zusammengesetzten: Oetosis furcata (*Pteris* L.; *Taenitis* W.), blechnodes (*Pteris bl.* W. 1794 = *Taenitis pteroides* Schkuhr 1806; letztere citirt Swartz zu seiner *Taenitis blechnoides* 1806) OK.

Oleandra neriiformis Cav. Java: Pangerango 2000 m.
O. Wallichii Hk. Sikkim 2000 m.

Onoclea = Pterinodes.

Ophioglossum vulgatum L. var. nudicaule (L.f. = *Osm. petiolatum* Hk. exot. fl. t. 56). Java: Salak.

Osmunda javanica Bl. β dentatoserrata O.Ktze. Pinnae (foliola) dentato serratae. Hongkong. Dies das eine Extrem; die Mittelform α normalis hat gekerbt gezähnte Fiedern; das andere Extrem ist γ Vachelii OK. (Hk.; Bkr. als Synonym) pinnis integerrimis.

Pellaea = Allosorus.

Peranema Don prod. 12 (1825) = *Sphaeropteris* R.Br. 1829 (non Bernh. 1806 quae Cyathea medullaris) mit der einzigen Art Peranema cyatheodes* Don = *Sph. barbata* Wall. 1830. — Hk. & Bkr. syn. geben dem Donschen Namen die Bezeichnung „oldest name,“, lassen aber *Sphaeropteris* bestehen, trotzdem Don die Pflanze ausführlich beschrieb.

Phyllitis Siegesb. (1736) fl. petr. p. 88 c. syn. *Lingua cervina offic.*

Deering (1738) cat. stirp.; Wilson (1744) synopsis p. 1; Haller fl. jen. 1745 „Diosk., Clus., Chabrey, Bauh. seu *Lingua Cervina*"; Gleditsch 1749 = *Scolopendrium* Ad. 1763 p. p., Sm. 1790. Die bekannteste, von Siegesbeck nur aufgeführte Art ist Phyllitis Scolopendrium* Newman = *Scolopendrium vulgare* Sm. = *Scol. Phyllitis* Roth. = *Asplenium Scolopendrium* L.; sie ist also schon von Newman (hist. of. brit. ferns II) regelrecht benannt worden. Hooker und Baker fassen die Gattung in weiterem Sinne auf als Luerssen, der nur noch die folgende Art hat:

Ph. Hemionitis OK. (*Scolop. Hem.* Cav.) Tenerifa, Gran Canaria.

Die anderen Arten sind nach Hk. & Bkr. Syn. von *Scolopendrium* übertragen: Phyllitis pinnata (J.Sm.), longifolia (Presl; syn. Bkr.), Durvillei (Bory), brasiliensis (Kze. = *Aspl. br.* Sw.), plantaginea (Schrad.), nigripes (Hk.), rhizophylla (Hk. = *Aspl. rh.* L.), sibirica (Hk. = *Camptosorus* Rupr.) OK.

Plagiogyria glauca Mett. (Bl.) Java: Pangerango 2500 m.
Pl. pycnophylla Mett. (Kze.) Sikkim 3000 m.

Platycerium alcicorne Desv. Java: Wilisgebirge 300 m.

Polypodium adnascens Sw. Java: 10—1300 m.
var. **pertusum** Lssn. (Roxb.) Anam: Turong.
P. albicans Mett. Java: Malabar 2000 m.
P. angustifolium Sw. Costarica.
P. aureum L. β **areolatum** Hk. & Bkr. (HBK.) Venezuela 600 m. Costarica: Port Lemon.
P. auriculatum Wall. Sikkim 2000 m.
P. conjugatum Lam. (*P. coronans* Wall.) Sikkim 1300 m.
P. crassifolium L. Portorico. Costarica.
P. crenatum Sw. Trinidad. Portorico.
P. dilatatum Wall. Sikkim 2000 m.
P. distans Don. Sikkim 2800 m.
P. ensatum Thbg. Japan.
P. fasciatum Mett. Java.
P. Féei Mett. Java: Pangerango 1600—3000 m.
P. fuscatum Bl. Java: Pangerango 2500 m.
P. Griffithianum Hk. Sikkim 7300 m.
P. hastatum Thbg. Japan.
P. hemionitideum Wall. Sikkim 1000 m.
P. incanum Sw. Costarica: Turrialva.
P. iriodes Lam. Anam.
P. juglandifolium Don. Sikkim 1000—2000 m.
P. laciniatum Bl. Java: Sindoro 1300 m.
P. lanceolatum L. Silla de Caracas. Costarica 1300—2900 m.
P. longifolium Bl. non Mett. Java: Beutenzorg.
P. loriceum L. β anisomeron OK. (Fourn.) Squamae rhiz. concolores fulvae acuminatae. Costarica: zw. Turrialva und Cartago.
P. lycopodiodes L. Portorico. Costarica.
P. membranaceum Don. Java: Dorowati 1500 m.
P. moniliforme Lag. Costarica: Irazu 3000 m.
P. murorum Hk. Costarica: Irazu 2700 m.
P. nervifolium Schkuhr. Costarica 600—1200 m.

α heterophyllum OK. Pinnae inferiores obtusiusculae, mediae acutae, summae acuminatae acumine brevi recto. Trinidad.

β acuminatissimum O.Ktze. Pinnae longi acuminatae acumine lineari angustato arcuato. Costarica zwischen Turrialva und Cartago.

P. pectinatum L. Portorico; Venezuela; Costarica.

P. Phyllitidis L. Portorico; Panama.

P. Phymatodes L. Java: vom Strand bis 200 m.

P. platyphyllum Sw. (*P. crassinervium* Bl.) Java 1500 m.

P. polystichops OK. (*Phegopteris p.* Wawra t. 102) Portorico: Cayey.

P. phymatodes L. Turong in Anam.

P. pilosellodes L. Trinidad.

P. quercifolium L. Java: Tiefland bis 1000 m.

P. Reinwardtii Mett. Java: Pangerango 2300 m.

P. rigidulum Sw. Java: Sindanglaja 1300 m.

P. sororium HBK. Costarica: Irazu 2500 m.

P. superficiale Bl. Sikkim 2600 m.

P. tetragonum Schkuhr. Trinidad; Costarica.

P. thysanolepis A.Br. Costarica.

P. urophyllum Wall. Sikkim 1400 m.

P. vulgare L. var. **serratum** W. Madeira; Palma.

Pterinodes Siegesb. (1736) prim. fl. Petr. p. 91 = *Filicastrum* Amm. (1739) stirp. ruth. 175 (non 1747), Haller 1745 = *Struthiopteris* „Cordi“ Hall. 1742 p.p., Allioni p.p. (1785 *Struth. filicastrum*), Willd. 1809. Dies für die eine Section der Gattung, die auf *Osmunda Struthiopteris* L. basirt. Ferner = *Angiopteris* Mitch. 1748, Adanson 1763 = *Onoclea* L. 1751 etc. für die andere Section. Beide Sectionen werden jetzt unter *Onoclea* L. vereinigt, aber Linné hatte willkürlich 1751 den älteren, von ihm selbst citirten Namen *Angiopteris* Mitchell's (wie so manche andere Namen dieses Autors) verändert und dieser Name hätte die Priorität, wonach dann Angiopteris Hoffm. anders benannt werden müsste, wenn nicht infolge der Vereinigung der Gattungen *Struthiopteris* und *Onoclea* für beide Gruppen dem ersten nach 1735 aufgenommenen Namen Pterinodes Sieg. em. der Vorzug zu geben wäre. Da das Werk von Siegesbeck Wenigen zugänglich ist, will ich betreffs dieser Gattung näheres mittheilen: „Pterinoides Sieg. l. c. 91. *Filix major non ramosa excrescens in orbem, exprimentem avis nidum* H. L. B. H.; *Struthiopteris* Cordi & Thalii copiose hic in silvis insularum humidis sponse nascitur.“ Dies ist *Osmunda Struthiopteris* L. Er hat nur diese eine Art, welche er in 28 enggedruckten Zeilen (das Buch ist in klein Quart) behandelt; ich entnehme bloss daraus: Tali quoque ratione *Filix ramosa & non ramosa*, non admodum accurate vulgo a Botanicis sub uno eodem que titulo recenscentur, quam ipso florendi modo differant & *ramosa* in limbo solum foliorum pinnatorum aversae superficiei, flosculos, & quidem striatim; *non ramosa* vero in tota aversa foliorum pinnatorum superficie, granulatim exhibeat. Eo magis vero a reliquis Filicibus ipso florendi modo discrepat *Struthiopteris* Val. Cordo & Jo.Thalio dicta, & quidem eadem ratione, ac *Lonchitis* a *Polypodio*. Folia enim illius exteriora *Filicem non ramosam* majorem tam accurate aemulantur quidem primo intuitu, ut esse hanc ipsam putares; interim tamen haec nunquam in aversa parte flosculos granulatos, *Filicis non ramosae* ad instar, promunt, sed potius ex centro & meditullio, planta demum annosiore facta, folia prorsus singularia, & a reliquorum externorum facie penitus diversa, atque angustioribus laciniis dissecta, emergunt, in quorum averso latere flosculi fusci, striatim, *Phyllitidis*, vel etiam *Lonchitidis* instar, fiunt, conspicui.

Die Arten sind: *Onoclea sensibilis* L. = Pterinodes sensibile OK., *Onoclea germanica* W. = *Osmunda Struthiopteris* L. = Pterinodes Struthiopteris OK., *Onoclea orientalis* Hk. = Pterinodes orientale OK.

Ich sammelte:

Pterinodes sensibilis OK. (L.) Hudsonflussthal, U. St.

Pteris aculeata Sw. Costarica 700 m.

Pt. aquilina L. α **normalis** U. St.: Oil City. Hongkong.

β **caudata** Hk. (L.) Venezuela 1000 m.

γ **esculenta** Hk. (Forst.) Venezuela 2600 m.

f. lanuginosa Hk. (Bory) Sikkim 2000 m.

Pt. aurata Mett. Java 200 m; Sikkim 2000—4000 m.

Pt. biaurita L. Costarica 30 m; Sikkim 2000 m.

Pt. cretica L. Japan.

Pt. ensiformis Burm. Turong in Anam.

Pt. grandifolia L. Costarica 800 m.

Pt. incisa Thbg. var. **aurita** Hk. (Bl.) Java: Pangerango 2500 m.

Pt. japonica Mett. Japan: Ishu.

Pt. podophylla Sw. Venezuela 2000 m.

Pt. longifolia L. Portorico. Hongkong; Java; Bengalen; Sikkim.

Pt. marginata Bory. Sikkim 1500—2300 m.

Pt. palmata L. Venezuela 700 m.

Pt. quadriaurita Retz. Portorico 100 m, Costarica 800 m, Anam 50 m. var. **asperula** Hk. (J.Sm.) Sikkim 1500—2800 m.

Pt. semipinnata L. Hongkong. Anam.

Pt. serrulata L.f. Hongkong.

Schizaea elegans Sw. Trinidad.

Scolopendrium = Phyllitis.

Sphaeropteris = Peranema.

Spicant(a) Hall. (1745) fl. jen. 346 = *Polypodiodes* Manetti (1751) viridarium suppl. 28 = *Struthiopteris* Weiss 1770, Scopoli 1772 etc. (non al.) = *Lomaria* W. 1809 für die Section mit breiten, das Blattsegment ± ausfüllenden Sorusband; zuzüglich *Blechnum* L. 1753, das als Section mit schmalem, dem Mittelnerv anliegenden Sorusband beizubehalten ist. Hooker & Baker, syn. fil., trennen die 2 Sectionen als Gattungen, während sie von Anderen oft nach den Darlegungen von Mettenius (Fil. hort. Lips. 60) und Luerssen (vergl. dessen „Farnpflanzen“ in Rabenhorst Crypt. 1889 pag. 111) mit Recht in einer Gattung belassen werden, die dann aber den älteren Namen Spicanta oder Spicant behalten muss. Haller, bez. Ruppius schrieben Spicant und im Accusativ Spicantam, Presl, der die Gattung in sehr engem Sinne gebrauchte, Spicanta; und die bekannteste Art nannte er Spicanta borealis* Presl. Die Synonyme zu dieser Art sind u. A.: *Osmunda Spicant* L. = *Struthiopteris Spicant* Weiss, Scopoli Mönch etc. = *Acrostichum Spicant* Vill. = *Blechnum Spicant* Sm., Roth = *Asplenium Spicant* Bernh. = *Onoclea Spicant* Hoffm. = *Stegania borealis* R.Br. = *Lomaria Spicant* Desv. Diese Art, der Typus der Gattung, ist also in nicht weniger als 9 Gattungen im Laufe der Zeit versetzt worden, ein Zeichen, wie die Meinungen der Autoren über Gattungen und deren Beschreibung und Umgrenzungen manchmal ändern. Das Stabile bleibt immer die sicher recognoscirbare Pflanzenart selbst, an der als ältester Name Spicant haftet, dem sich die später der erweiterten Gattung hinzugebrachten Arten anzufügen haben.

Luerssen, der also *Blechnum* und *Lomaria* wieder vereinigt, trennt davon die § Plagiogyria, die Hooker & Baker zu *Lomaria* zogen, wieder ab und stellt diese Kunze'sche Gattung zu den Cyatheen.

Der Name *Lomaria* könnte auf keinen Fall bestehen bleiben und selbst diejenigen, welche Spicant als barbarischen Namen verwerfen wollten — was allerdings gegen die internationalen Regeln wäre, denn er ist als Genusname 1745 aufgenommen worden — müssten doch statt *Lomaria* einen der 2 älteren Namen *Polypodiodes* Manetti, *Struthiopteris* Weiss nehmen. Ich sammelte:

Spicanta attenuata OK. (Sw.) Trinidad, Portorico.

Sp. borealis Presl. Tenerifa, Madeira.

Sp. capensis OK. (L.) Silla de Caracas; Java 2300—2600 m, Gede, Dieng.

Sp. Finslaysoniana OK. (Wall.) Java: Parabansalak.

S. fraxinea OK. (W.) var. **gracile** Hk. & Bkr. (Kaulf.) Trinidad; Venezuela 700 m.

Sp. occidentalis OK. (L.) Trinidad; Portorico, Costarica.

Sp. orientalis OK. (L.) Hongkong; Java; Sikkim.

var. **subpinnatifida** Lssn. Hongkong.

Sp. Patersonii OK. (R.Br.) β **elongata** Bkr. (Bl.) Java: Pangerango 2600 m.

f. **pectinata** Bkr. (Hk.) Portorico.

f. **campylotis** Hk. & Bkr. (Kaulf.) Bei Caracas 2000 m.

Sp. serrulata OK. (Rich.) Trinidad.

Sp. volubilis OK. (Kaulf.) Costarica.

Bei der Uebertragung der Artennamen zu Spicanta sind zu ändern:

Lomaria alpina Spr. 1827 = *Stegania a.* R.Br. 1810 = *Polypodium Penna-marina* Poir. 1804 = Spicanta Penna-marina OK.

Lomaria Boryana W. = *Onoclea Bor.* Sw. 1806 = *Pteris osmundoides* Bory 1804 (= *Pteris tabularis* Thbg.?) = Sp. osmundodes OK.

Lomaria procera Spr. = *Osmunda capensis* L. fide Bkr. = Sp. capensis OK.

Lomaria onocleoides Sw. synopsis = *Onoclea polypodioides* Sw. fl. ind. or. (von Swartz, syn. selbst citirt) = Sp. polypodiodes OK.

Lomaria volubilis Hk. (non *Blechnum volubilis* Kaulf. = Spicanta v. OK.) = Sp. Hookeriana OK.

Blechnum longifolium W. sp. V 413 „Hb. & Bpl." = *Bl. fraxineum* W. sp. V 413 (Willdenow führt beide auf, aber *fraxineum*, das Hk. & Bkr. als Varietät einziehen, zuerst) = Sp. fraxinea OK.

Blechnum nitidum Presl = *Bl. elongatum* Gaud. in Freyc. voy. 395, von Presl selbst citirt = Sp. elongata OK.

Mit gleichen Speciesnamen habe ich nach Hk. & Bkr. syn. fil. übertragen: Spicanta acuminata (*Lomaria* Bkr.), acuta (*Lom.* Desv.), andina (*Lom.* Bkr.), arcuata (*Blechnum* Gay), aspera (*Bl.* Sturm; *Lom.* Kl.), aspleniodes (*Bl.* Sw.), attenuata (*Onoclea* Sw.; *Lom.* W.; *Bl.* Mett.), auriculata (*Lom.* Bkr.), australis (*Bl.* L.), Banksii (*Lom.* Hk.f.), blechnodes (*Lom.* Bory), brasiliensis (*Bl.* Desv.), cartilaginea (*Bl.* Sw.), caudata (*Lom.* Bkr.), ciliata (*Lom.* Moore), Deplanchei (*Lom.* Bkr.), discolor (*Osmunda* Forst.; *Lom.* W.), diversifolia (*Bl.* Mett.; *Lom.* Bkr.), dura (*Lom.* Moore), Fendleri (*Bl.* Hk.), filiformis (*Lom.* Cunn.), Finslaysoniana (*Bl.* Wall.), fluviatilis (*Stegania* R.Br.; *Lom.* Spr.), Fraseri (*Lom.* Cunn.), Germainii (*Lom.* Hk.), Ghiesbreghtii (*Lom.* Bkr.), gibba (*Lom.* Labill.), hastata (*Bl.* Kaulf.), laevigata (*Bl.* Cav.), Lanceola (*Bl.* Sw.), lanceolata (*Steg.* R.Br.; *Lom.* Spr.), Lenormandii (*Lom.* Bkr.), L'Herminieri (*Lom.* Bory.), melanopus (*Bl.* Hk.), membranacea (*Lom.*

Col.), nigra (*Lom.* Col.), obtusata (*Lom.* Labill.), occidentalis (*Bl.* L.), opaca (*Bl.* Mett.; *Lom.* Bkr.), orientalis (*Bl.* L.), Patersonii (*Steg.* R.Br.; *Lom.* Spr.), Plumieri (*Lom.* Desv.), pumila (*Lom.* Raoul), punctulata (*Bl.* Sw.; *Lom.* Kze.), serrulata (*Bl.* Rich.), unilateralis (*Bl.* W.), Vieillardii (*Bl.* Mett.; *Lom.* Bkr.), vittata (*Bl.* Brack.), volubilis (*Bl.* Kaulf.), vulcanica (*Lom.* Bl.) OK.

Nach Baker's summary of new ferns since 1874 in Annals of Botany, April 1891, sind noch folgende Arten von *Lomaria* nachzutragen: Spicanta acuminata (Bkr.), areolaris (Harringt.), biformis (Bkr.), deflexa (Bkr.), Hancockii (Bkr.), Leyboldtiana (Phil.), microbasis (Bkr.), pubescens (Bkr.), simillima (Bkr.), stenophylla (Bkr.), xiphophylla (Bkr.) OK.

† Taenitis = Oetosis.

Trichomanes Bancroftii Hk. & Gris. Costarica.
T. javanicum Bl. Java: Sagaranten.
T. maximum Bl. Java: Pangerango 1800 m.
T. meifolium Bory. Java: Pangerango 1800 m.
T. pinnatum Hedw. Costarica.
T. radicans Sw. var. **Luschnathianum** Presl. Costarica.
T. scandens L. Portorico.

Vittaria elongata Sw. Java: Dorowati 2000 m; Sikkim 2600 m.

Woodwardia orientalis Sw. Japan.
W. radicans Sm. Tenerifa, Gomera.

2. Rhizocarpaeaceae Batsch em.

(excl. Isoetaceae; Filicinae heterosporae).

Azolla pinnata R.Br. Japan. Dekkan.

[] **Calamistrum** L. Anfang 1737 gen. pl. Nr. 800 „Dill." cum syn. *Pilularia* Vaill. = *Pilularia* L. Oct. 1737. Linné hat den Namen gewechselt, nachdem ihn Dillenius brieflich darauf aufmerksam gemacht hatte, dass Linné die (wahrscheinlich nur gelegentlich des Besuches von Linné bei Dillenius besprochene) Sache verwechselt habe und Calamistrum nicht Pilularia sei. Aber die Beschreibung von Calamistrum L. non Ray (Dillenius hat wohl überhaupt kein Calamistrum, sondern später nur eine *Calamaria* aufgestellt und diese gilt für *Isoetes*) passt nur auf *Pilularia*, sodass der zuerst nach 1735 rite eingeführte Name Calamistrum L. beizubehalten ist. Ray's *Calamistrum*, ein Synonym seiner *Subularia*, kommt als vorlinnéisch überhaupt uicht in Concurrenz; Ray's *Subularia* enthielt Pflanzen aus 3 entfernten Familien: *Isoetes*, *Litorella* und *Subularia* L. Ausserdem darf nicht vergessen werden, dass die früheren Namen von Linné gar nicht selten auf ganz andere Genera übertragen wurden. Die Arten sind nach Baker's Fern allies p. 148 übertragen, wobei ich die Autorcitate für *Pilularia* in () setze: Calamistrum americanum (A.Br.), globiluferum (L.), Mandonii (A.Br.), minutum (Dur.), Novehollandiae (A.Br.), Novezelandiae (Kirk) OK.

Marsilea auct. non L. 1735 non 1737 = **Zaluzianskya.**

Pilularia = Calamistrum.

Salvinia cucullata Roxb. Cochinchina.

Zaluzianskya(ia) Neck. (1775) act. Theod. palat. phys. III 303 und

(1790) elem. bot. III 311 Nr. 1708 = *Lemma* Juss. 1740 (non Lemna L. 1735) = *Marsilea* L. 1753 p. p. em. auct. rec. non *L. 1735 [quae *Lunularia* auct. „Mich."] non L. 1737 = Neck. 1790 [quae Salvinia Ludwig 1747 „Mich."] Unsere heutige *Marsilea* ist weder die von Linné 1735 noch von L. 1737 und auch von L. 1753 erst ex parte secunda. Marsilea L.* 1735 ist für die Lebermoosgattung wieder herzustellen und für die Rhizocarpee ist ein anderer Name zu suchen. Jussieu's *Lemma* ist kein anderes Wort als Lemna L.; letztere ward von den älteren Autoren auch noch nach 1735 öfters Lemma geschrieben. Der erste, der die Linnéische Gattung von 1735 trennte (Andere haben vorher nur eine oder die andere Gattung unter alten Namen aufgeführt) war Necker; er beliess der ersten *Marsilea*-Art Linné's von 1753, welche Salvinia ist, den Namen *Marsilea* und benannte die andere Art Zaluzianskya und dieser Name hat nun zu gelten.

Zaluzianskya Ernesti OK. (R.Br.) Caracas.
Z. condensata OK. (Bkr.) Trockenes Bachbett bei Callian, Prov. Bombay.
Z. coromandelica OK. (Burm.) Dekkan, Westghats.
Z. minuta OK. (L.) Java: Reisfelder am Sumbing.

Die anderen Arten sind nach Bakers's fern allies von *Marsilea* übertragen: Zaluzianskya aegyptiaca (W.), ancylopoda (A.Br.), angustifolia (R.Br.), Berteroi (A.Br.), biloba (W.), Brownii (A.Br.), Burchellii capensis (A.Br.), concinna (Bkr.), crenulata (Desv.), deflexa (A.Br.), diffusa (Lepr.), distorta (A.Br.), Drummondii (A.Br.), fimbriata (Thou. & Sch.), gibba (A.Br.), gymnocarpa (Lepr.), hirsuta (R.Br.), macrocarpa (R.Br.), macropus (Engelm.), mexicana (A.Br.), muscodes (Lepr.), mutica (Mett.), nubica (A.Br.), polycarpa (Hk. & Grev.), pubescens (Ten.), quadrata (A.Br.), quadrifolia (L.), rotundata (A.Br.), senegalensis (A.Br.), strigosa (W.), subterranea (Lepr.), tenuifolia (Englm.), trichopoda (Lepr.), vestita (Hk. & Grev.), villosa (Kaulf.) OK.

Infolge der Wiederherstellung von Zaluzianskya Neck. 1775 hat die Scrophulariacee *Zaluzianskya* I.W.Schmidt 1793 einen anderen Namen zu erhalten und zwar **Nycterinia** Don, unter welchem Namen übrigens schon alle Arten in DC. prod. benannt sind.

3. Equisetaceae Rich.

Equisetum bogotense HBK. Costarica 1500 m.
E. pratense Ehr. f. **decumbens** Milde, U. St.: am Eriesee.

4. Lycopodiaceae DC. em.

(= Lycopodinae isoporae Prantl)

Lycopodium cernuum L. Trinidad, Portorico, Singapur.
var. **capillaceum** Spr. Hongkong 500 m.
L. clavatum L. Java: Pangerango 2300 m.
var. inflexum OK. (Bory; Sw.) Foliis inflexis. Java: Dienggebirge; Sikkim.
L. complanatum L. Venezuela 2000 m; Java: Pangerango.
L. obscurum L. U. St.: Sattle Mount.
L. Phlegmaria L. var. **parvifolium** Bl. Java: Pangerango 1800 m.
var. **longifolium** Spr. Java: Wilis 1800 m.
L. reflexum Lam. Portorico: Cayey.
L. setaceum Ham. Java: Pangerango, Dieng.
L. sqarrosum Forst. Java: Malawar 2000, Wilis 1500 m.

L. volubile Forst. Java: Pangerango, Dieng; die hängenden, aus den Aehren zusammengesetzten Rispen bilden Massen bis zu 1 Cubicmeter!

5. Selaginellaceae Mett.

(Lycopodinae heterosporae p. p.)

Lycopodiodes Dill. (1741) hist. musc. 462—474 t. 64/6) mit 13 Arten, wovon nur eine auszuschliessen ist, em. sensu *Selaginellae* Spring = *Selaginoides* Dill. 1741 mit 1 Art = *Cingulum* Rumpf (± 1749) VI 87 t. 40 fig. 1 = *Stachygynandrum* Beauv. (1804) fl. d'Oware t. 7 *(St. scandens)* und (1804) dict. II 125 (fide Pfeiff.) und prod. aethéol. (1805) mit 18 Arten = *Selaginella* Beauv. 1805 l. c. mit 1 Art (Spring em. cum generibus 4 Beauvoisianis) = *Plauanthus* Beauv. (1805) pro parte minima sed ex specie pro genere typica = *Diplostachyum* Beauv. (1805) mit 3 Arten = *Gymnogyne* Beauv. (1805) mit 1 Art. Linné vereinigte 1737 die 4 Dillenius'schen Gattungen Lycopodium, Selago, Selaginoides und Lycopodioides. Dillenius 1741, dem Haller 1742 und andere ältere Autoren folgten, hielt sie aber wieder aufrecht; davon hat zu gelten: Lycopodium und Lycopodiodes, während *Selago* Dill. 1741 wegen Selago L. 1737 nicht gelten könnte, und auch jetzt nur als Lycopodium-Art betrachtet wird; *Selaginoides* Dill. 1741 mit nur 1 Art, *Lycopodium selaginoides* L. = *Selaginella spinosa* Beauv. = Lycopodiodes selaginodes OK., muss vor Lycopodiodes Dill. 1741 mit 13 Arten zurückstehen. Von diesen 13 Arten ist später eine (Nr. 4 = *Lycopodium nudum*) ausgeschieden und zu Psilotum gesetzt worden. Dillenius characterisirt Lycopodioides (das ich Lycopodiodes schreibe) ausdrücklich durch die zweierlei Kapseln, die wir heute Microsporangien und Macrosporangien nennen und durch den Habitus der zweierlei distichen Blätter. Der Unterschied bezüglich der ungleichen ♂ und ♀ Fructificationsorgane, die Spring Antheridien und Oophoridien nannte, ist noch heute der maassgebende; der Unterschied bezüglich der zweierlei distichen Blätter ist bei Lycopodium sowohl als bei *Selaginella* von späteren Autoren fallen gelassen und bloss für Subgenera verwendet worden: bei Lycopodium die Section Diphasium mit nur 5 Arten und distichen Blättern (jedoch bei Lyc. complanatum finden sich beide Sorten Blattstellungen an verschiedenen Zweigen); dagegen hat bei Lycopodiodes die § Selaginella OK. mit nur 8 Arten gleichmässige, nicht distiche Blätter und die § Stachygynandrum Hk. & Bkr. mit „326 Arten" zweierlei distiche Blätter.

Dillenius hatte also seine Gattung gut characterisirt; seine noch jetzt dazu gehörigen 12 Arten sind (er gebraucht den Namen in Neutrum) unter Weglassung seiner Speciesphrasen:

Nr. 1. *Lycopodium denticulatum* L. = *Plauanthus d.* Beauv. = *Selaginella d.* Link = Lycopodiodes denticulatum OK.

Nr. 1b. *Lm. ornithopodioides* L. = *Stachygynandrum o.* Beauv. = *S. o.* Spring = Ls. ornithopodiodes OK.

Nr. 2. *Lm helveticum* L. = *Diplostachyum h.* Beauv. = *S. h.* Link = Ls. helveticum OK.

Nr. 3. *Lm. apodum* L. = *Dipl. a.* Beauv. = *S. apus* Spring = Ls. apodum OK.

Nr. 5. *Lm. flabellatum* L. = *Stach. fl.* Beauv. = *S. fl.* Spring = Ls. flabellatum OK.

Nr. 6. *Lm. canaliculatum* L. = *Stach. c.* Beauv. = *S. c.* Bkr. = Ls. canaliculatum OK.

Nr. 7. *L^m.* *uncinatum* Desv. = *S. n.* Spring = L^s. uncinatum OK.
Nr. 8. *L^m.* *atroviride* Wall. und ? *L^m.* *penniforme* Lam. = *Stach. penniforme* Beauv. &
Nr. 9 ? *Stach. pectinatum* Beauv. cum Nr. 8 species dubiae sed certe hujus generis.
Nr. 10. *L^m.* *plumosum* L. = *Stach. pl.* Beauv. = *S. pl.* Bkr.
= L^s. plumosum OK.
Nr. 11. *L^m.* *Bryopteris* L. & *circinale* L. = *Stach. circinale* Beauv. = *S. Bryopt.* Bkr. = L^s. Bryopteris OK.
Nr. 12. *L^m.* *falcatum* Desv. = *Stach. falcatum* Beauv. 1805 = *Stach. fruticulosum* Bory 1810 = *S. falcata* Spring = *S. fruticulosum* Bkr.
= L^s. falcatum OK.

Linné hat bei Benennung dieser Arten fast nur auf Dillenius gefusst. Weshalb nun *Selaginella* Beauv., welche von Beauvois nur mit 1 Art versehen wurde, vor den anderen Beauvois'schen Gattungsnamen mit zahlreicheren Arten, von denen Stachygynandrum sogar ein Jahr früher publicirt ist, von späteren Autoren allgemein bevorzugt wurde, ist ein Räthsel. Aber selbst *Stachygynandrum*, welches von den Beauvois'schen Gattungen die unbedingte Priorität hat, könnte nicht restaurirt werden, da 2 ältere Synonyme *Cingulum* Rumpf ± 1749 und Lycopodiodes* Dill. 1741 vorliegen.

Bei der Uebertragung der Artennamen folge ich Baker's fern allies 1887 als der neuesten Bearbeitung, trotzdem ich mit Begründung der Arten nach den Vaterländern nicht einverstanden bin und eine erneute Revision der Gattung nach strengeren Principien die Artenzahl bedeutend ermässigen würde. Zu ändern ist noch:

Selaginella Wallichii Spring 1849 = *Lycopodium elegans* Wall. 1828 non Desv. 1827 = *L^m.* *Wallichii* Hk. & Grev. 1831 = Lycopodiodes elegans OK.

(*Lycopodium elegans* Desv. ist eine species inextricabilis, die Baker auch gar nicht aufgenommen hat.)

S. caulescens Spring = *L^m.* *caulescens* Wall. cat. Nr. 137 = *L^m.* *argenteum* Wall. Nr. 127 = L^s. argenteum OK.

S. chrysocaulos Spring = *L^m.* *chrys.* Hk. & Grev. 1831 = *L^m.* *subdiaphanum* Wall. 1828 L^s. subdiaphanum OK.

S. concinna Spring = *L^m.* *conc.* Sw. 1806 = *L^m.* *pectinatum* Lam. 1789 p. p. = *Stachygynandrum pectinatum* Beauv. 1805 = L^s. pectinatum OK.

S. Preissiana Spring 1849 = *L^m.* *gracillimum* Kze. 1847 = L^s. gracillimum OK.

S. pumila Spring = *L^m.* *pumilum* Schl. 1825 = *L^m.* *pygmaeum* Kaulf. enum. fil. p. 9 = *L^m.* *bryoides* Kaulf. l. c. p. 10 = L^s. pygmaeum OK.

S. Vogelii Spring, Mon. p. 170 = *S. Pervillei* Spring l. c. p. 169 = L. Pervillei OK.

Die übrigen Species sind Baker l. c. folgend mit bis auf die Geschlechtsendungen unveränderten Namen übertragen, wobei ich die Autorcitate für *Selaginella* in () und die für *Lycopodium* in [] setze. Lycopodiodes abyssinicum (Spring), acanthostachyum (Bkr.), acutangulum (Spring), affine (A.Br.), aggestum (Spring), albonitens (Spring), alopecurodes (Bkr.), alutaceum (Spring), amazonicum (Spring), ambiguum (A.Br.), anceps [Presl] (A.Br.), aneitense (Bkr.), anisote (Sodiro), anomalum [Hk. & Grev.] (Spring), arabicum (Bkr.), arbusculum [Kaulf.] (Spring), arenarium (Bkr.), armatum (Bkr.), articulatum [Kze.] (Spring), asperulum [Mart.] (Spring), assurgens (Bkr.), atrovirid e [Wall.] (Spring), aureolum (Spring), auriculatum (Spring), australiense (Bkr.), azoricum (Bkr.),

bahiense (Spring), Bakerianum (Bailey), Balfourii (Bkr.), barbatum (Spring em. Bkr.), Barklyi (Bkr.), Beccarianum (Bkr.), binerve (Liebm.), bisulcatum (Spring), bombycinum (Spring), boninense (Bkr.), boreale [Kaulf.] (Spring), brachycladum (Bkr.), brachystachyum [Hk. & Grev.] (Spring), Brackenridgei (Bkr.), brasiliense [Raddi] (A.Br.), Braunii (Bkr.), brevicaule (Bkr.), brevifolium (Bkr.), brevipes (Fée), Breynii (Spring), breyniodes (Bkr.), brisbanense (Barley), Bryopteris [L.] (Bkr.), Burbidgei (Bkr.), caespitosum [Bl.] (Spring), californicum (Spring), calostichum (Spring), canaliculatum [L.] (Bkr.), canescens (Fée), caribense (Jenm.), cathedrifolium (Spring), caudorhizum (Bkr.), cavifolium (A.Br.), cayennense (Bkr.), chilense [W.] (Spring), chrysoleucum (Spring), chrysorhizum (Spring), ciliare [Retz.] (Spring), cladorhizans (A.Br.), cladostachyum (Bkr.), coarctatum (Spring), cochleatum [Hk. & Grev.] (Spring), Commersonianum (Spring), confertum (Bkr.), confusum (Spring), consimile (Bkr.), contiguum (Bkr.), convolutum [Arnott] (Spring), Cooperi (Bkr.), cordifolium [Desv.] (Spring), crassipes (Spring), cryptogaeum (Bkr.), Cumingianum (Spring), Cunninghamii (Bkr.), cupressinum (Spring), cuspidatum (Link), Dalzellii (Bkr.), decrescens (Spring), deflexum (Brack.), delicatissimum (A.Br.), deltodes (A.Br.), dendricolum (Jenm.), densifolium (Spruce), denticulatum [L.] (Link), denudatum [W.] (Spring), depressum [Sw.] (A.Br.), didymostachyum [Desv.] (Link), digitatum (Spring), distortum (Spring), Douglasii [Hk. & Grev.] (Spring), echinatum (Bkr.), epirhizum (Spring), erectifolium (Spring), erythropus [Mart.] (Spring), eurynotum (A.Br.), exaltatum [Kze.] (Spring), excurrens (Spring), exiguum (Spring), expansum (Sodiro), faucium (Liebm.), Fendleri (Bkr.), firmulum (A.Br.), fissidentodes [Hk. & Grev.] (Spring), flabellatum [L.] (Spring), flaccidum (Spring), flagellatum (Spring), flexuosum (Spring), fulcratum [Don] (Spring), Galeottii (Spring), Gardneri (Spring), geniculatum [Presl] (Spring), glaucum (Spring), gorvalense (Spring), Goudotianum (Spring), gracile (Moore), grande (Moore), Griffithii (Spring), guatemalense (Bkr.), guyanense (Spring), haematodes [Kze.] (Spring), Haenkeanum (Spring), Hartwegianum (Spring), Harveyi (Bkr.), helveticum [L.] (Link), heterostachyum (Bkr.), Homaliae (A.Br.), Hookeri (Bkr.), hordeiforme (Bkr.), Hornei (Bkr.), imbricatum [Forsk.] (Spring), inaequalifolium [Hk. & Grev.] (Spring), incurvatum (Bkr.), intactum (Bkr.), integerrinum [Hk. & Grev.] (Spring), intertextum (Spring), involvens [Sw.] (Spring), Jamesonii (Bkr.), Jenmannii (Bkr.), jungermanniodes [Gaud.] (Spring), Kalbreyeri (Bkr.), Karstenianum (A.Br.), Kirkii (Bkr.), Kraussianum [Kze.] (A.Br.), Kunzeanum (A.Br.), Kurzii (Bkr.), laevigatum [Lam.] (Bkr.), latifolium [Hk. & Grev.] (Spring), laxa (Spring), lepidophyllum [Hk.] (Spring), leptophyllum (Bkr.), leptostachyum (A.Br.), Lindbergii (Bkr.), Lindenii (Spring), Lindigii (A.Br.), lingulatum (Spring), Lobbii (Moore), longicuspe (Bkr.), longissimum (Bkr.), Ludovicianum (A.Br.), Lychnuchus (Spring), Macgillivrayi (Bkr.), macilentum (Bkr.), Mackenii (Bkr.), macrocladum (Bkr.), madagascariense (Bkr.), Mannii (Bkr.), marginatum [HBK.] (Spring), Mariesii (Bkr.), Martensii (Spring), megaphyllum (Bkr.), megastachyum (Bkr.), Melleri (Bkr.), Menziesii [Hk. & Grev.] (Spring), merguinum (Spring), Mettenii (A.Br.), microcladum (Bkr.), microdendrum (Bkr.), microphyllum [HBK.] (Spring), miniatosporum [Dalz.] (Bkr.), minimum (Spring), minutifolium (Spring), Mittenii (Bkr.), mniodes [Sieb.] (A.Br.), molliceps (Spring), molle

(A.Br.), mongolicum (Rupr.), Moritzianum (Spring), Muelleri (Bkr.), muscosum (Spring), myosurodes [Kaulf.] (Spring), nanum (Spring), neocaledonicum (Bkr.), nicaraguense (Bkr.), nipponicum (Fr. & Sav.), nitens (Bkr.), oaxacanum (Spring), obesum (Bkr.), obtusum (Spring; *Stach.* Beauv.), oligocladum (Bkr.), Orbignianum (Spring), oreganum (Eaton), ornithopodiodes [L.] (Spring), Ottonis (Bkr.), ovale (Bkr.), ovifolium (Bkr.), pallidissimum (Spring), panurense (Bkr.), Parkeri [Hk. & Grev.] (Spring), patulum [Sw.] (Spring), Pearcei (Bkr.), pelagicum (Bkr.), pennatum [Don] (Spring), Pennula [Desv.] (Spring), pentagonum (Spring), perpusillum (Bkr.), phanotrichum (Bkr.), philippinum (Spring), pictum [Griff.] (A.Br.), piliferum (A.Br.), pinangense (Spring), plagiochilum (Bkr.), platybasis (Bkr.), platyphyllum (Bkr.), Plumea (Spring), plumosum [L.] (Bkr.), Poeppigianum [Hk. & Grev. p. p.] (Spring p. p. em Bth.), polycephalum (Bkr.), porellodes [Lam.] (Spring), portoricense (A.Br.), Poulteri (Veitch), prasinum (Bkr.), Pringlei (Bkr.), productum (Bkr.), proniflorum [Lam.] (Bkr.), pteryphyllum (Spring), puberulum (Spring), pulcherrimum (Liebm.), Pumilio [R.Br.] (Spring), radiatum [Aubl.] (Bkr.), ramosissimum (Bkr.), regulare (Bkr.), revolutum (Bkr.), rhizophorum (Bkr.), rhodosporum (Bkr.), rhodostachyum (Bkr.), rigidulum (Bkr.), rionegrense (Bkr.), Rodriguezianum (Bkr.), roraimense (Bkr.), rotundifolium (Spring), rubellum (Moore), rupestre [L.] (Spring), saccharatum (A.Br.), samoēnse (Bkr.), sandwicense (Bkr.), sanguinolentum [L.] (Spring), Savatieri (Bkr.), scandens (Spring; *Stach.* Beauv.) [Sw.], Schiedenianum (A.Br.), schizobasis (Bkr.), sechellarum (Bkr.), Seemannii (Bkr.), semicordatum [Wall. p. p.] (Spring), sericeum (A.Br.), serpens [Desv.] (Spring), sertatum (Spring), setigerum (Jenm.), simplex (Bkr.), Solmsii (Bkr.), somaliense (Bkr.), spinulosum (Spring), squarrosum (Bkr.), Stauntonianum (Spring), stenophyllum (A.Br.), stoloniferum [Sw.] (Spring), suave (Spring), subarborescens (Hk.), subcaulescens (Bkr.), subcordatum (A.Br.), suberectum (Bkr.), suberosum (Spring), subsegregatum (Bkr.), substipitatum (Spring), sulcatum [Desv.] (Spring), surculosum (Spring), sylvaticum (Bkr.), tarapotense (Bkr.), tectissimum (Bkr.), tenerum [Hk. & Grev.] (Spring), tenerrimum (A.Br.), tenuifolium (Spring), tenuissimum (Fée), trichobasis (Bkr.), trifurcatum (Bkr.), truncatum (A.Br.), tuberculatum (Spruce), uliginosum [Lab.] (Spring), uncinatum [Desv.] (Spring), unilaterale (Spring), ustum (Vieill.), vaginatum (Spr.), valdepilosa (Bkr.), vernicosum (Bkr.), versicolor (Spring), vestitus (Bkr.), Victoriae (Moore), viridangulum (Spring), viticulosum (Klotzsch), vitiense (Bkr.), Wattii (Bkr.), Welwitschii (Bkr.), Whitmeei (Bkr.), Willdenowii [Desv.] (Bkr.), Wrayi (Bkr.), xipholepis (Bkr.), xiphophyllum (Bkr.), yemense [Sw.] (Spring), zeylanicam (Bkr.), Zollingerianum (Spring) OK. Ich sammelte:

Lycopodiodes atroviride OK. [Wall.] (Spring) Java: Tjisalak.
L. canaliculatum OK. (L.) Hongkong, Anam.
L. cuspidatum OK. (Link). Venezuela, Costarica 1000—2000 m.
L. denticulatum OK. (L.) Gran Canaria.
L. eurynotum OK. (A.Br.) Panama: Costarica 100 m.
L. flabellatum (OK.) Costarica, Port Lemon L.

Selaginella = Lycopodiodes.

6. Isoetaceae Bartl.

(= Lycopodinae heterosporae p. p.)

Calamaria Dill. (1741) hist. musc. p. 540—542 t. 80 = *Isoetes* L. 1751 it. scan. Linné hat den Namen Calamaria Dill., den er selbst citirt, wahrscheinlich nur durch einen anderen ersetzt, weil er die Wörter auf —aria nicht leiden konnte. Der von Dillenius zuerst gegebene Name, dem auch Boehmer-Ludwig 1760 def. p. 500 den Vorrang vor *Isoetes* L. giebt, hat die unbedingte Priorität. Bei Uebertragung der Arten zu Calamaria folge ich Baker's fern allies; es sind zunächst folgende zu ändern:

Isoetes Stuartii A.Br. 1868 = *I. humilior* F.v.M. & A.Br. 1852 p. p.
= Calamaria humilior OK.

(Da I. humilior pars altera kein besondere Art vertritt, muss der Name humilior emendirt für *Stuartii* beibehalten werden.)

I. velata A.Br. 186.. = *I. longissima* Bory, Juni 1844 Comptes rendus Acad.
= C. longissima OK.

Bei den übrigen Arten setze ich die Autorcitate für *Isoetes* in (): Calamaria adspersa (A.Br.), aequinoctialis (A.Br.), alpina (Kirk), amazonica („A.Br." Kuhn), azorica (Durieu), Bolanderi (Englm.), Boryana (Durieu), Butleri (Englm.), coromandelina (L.f.), cubana („Englm." Bkr.), Drummondii (A.Br.), dubia (Gennari), Durieui (Bory), echinospora (Durieu), elatior (F.v.M.), Engelmannii (A.Br.), flaccida (Shuttlew.), Gardneriana (A.Br. „Kze."), Gunnii (A.Br.), Hystrix (Bory), japonica (A.Br.), Kirkii (A.Br.), lacustris (L.), Lechleri (Mett.), malinverniana (Ces. & De Not.), Martii (A.Br.), melanopoda (A.Br.), melanospora (Englm.), Muelleri (A.Br.), natalensis (Bkr.), nigritiana (A.Br.), Nuttalii (A.Br.), olympica (A.Br.), Perralderiana (Dur. & Let.), pygmaea (Englm.), riparia (Englm.), saccharata (Englm.), Savatieri (Franchet), Schweinfurthii („A.Br." Bkr.), setacea (Bosc.), Suksdorfii (Bkr.), tegulensis (Gennari), tenuissima (Boreau), tripus (A.Br.), triquetra (A.Br.), Tuckermanni (A.Br.), Welwitschii (A.Br.) OK.

Isoetes = Calamaria.

Cryptogamae cellulares.

1. Musci.

Es war nicht von mir beabsichtigt und konnte nicht meine Absicht sein, eine Revision aller niederen Cryptogamengenera auf ihre rechtmässigen Benennungen vorzunehmen, da deren Systematik und Synonymie noch viel zu wenig geklärt und zusammengestellt ist. Wo ich bei den Gefässpflanzen concurrirende Namen von niederen Cryptogamen fand, habe ich nach Kräften deren Identification und eventuelle Richtigstellung mir angelegen sein lassen und namentlich mit Hilfe und unter Anlehnung an die neueren systematischen Werke, z. B. von Saccardo's Sylloge fungorum, Jaeger & Sauerbeck gen. sp. musc., De Toni's erst zum Theil erschienene Sylloge algarum etc., manche Gattung gelegentlich behandelt. Zu einer durchgreifenden Revision der Nomenclatur der niederen Cryptogamen gehört als Vorbedingung die Existenz eines einheitlichen Index aller Generanamen und Synonyme etwa wie BHgp. und Durand index dazu. Aber ein solcher aus neuerer Zeit fehlt noch für jede der grossen Classen Algen, Pilze, Moose; namentlich sind die Synonyme stark vernachlässigt. Ich beschränke mich daher bei den Zellcryptogamen auf eine eklektische Behandlung.

Die Laubmoose habe ich bis auf einige gelegentlich aufgestossene Fälle gar nicht auf die Richtigkeit der Generanomenclatur geprüft. Bei den Hepaticae sind relativ viel Veränderungen vorzunehmen, weil B. Ch. Dumortier in Commentationes botanicae 1822 fast nur dieselben neuen Gattungen mit meist denselben Arten aufstellte, wie ein Jahr vorher S.F.Gray. Letzterer hatte in seinem wenig bekannten, z. Th. von einer englischen Clique unterdrücktem, aber recht gutem Werke: A natural arrangement of british plants 1821 (cfr. S. 711 und Einleitung § 14 sub Gray) neu aufgestellt:

Strozzius Gray 1821 nunc ½ = Asterella Beauv. 1810 & ½ = Hepatica Hall. 1742.

Cyathophora Gray 1821 = *Preussia* Corda 1829, Nees 1838.

Riccardius Gray 1821 = *Aneura* Dmrt. 1822 mit 3 übereinstimmenden Arten, bez. Varietät, und je 1 differirenden Art.

Pallavicinius Gray 1821 = *Dilaena* Dmrt. 1822 mit denselben 2 Arten.

Herverus Gray 1821 = *Fasciola* Dmrt. 1822 mit denselben 2 Arten; Dumortier hatte noch *F. violacea* extra, die aber nur eine Varietät von furcatus ist. Beide Gattungsnamen haben der älteren Metzgeria Raddi weichen müssen.

Papa Gray 1821 = *Scopulina* Dmrt. 1822 mit 2 gleichen Arten, bez. Varietäten = Pellia Raddi 1820.
Maurocenius Gray 1821 = *Codonia* Dmrt. 1822 mit derselben Art = Fossombronia Raddi.
Salviatus Gray 1821 = *Jubula* Dmrt. 1822 mit denselben 3 Arten, von denen 2 zu Frullania Raddi und 1 zu Jubula Dmrt. 1835 non 1822 wurden.
Pandulphinius Gray 1821 p. p. max. = Lejeunia Lib. 1820, Dmrt. 1822.
Marchesinius Gray 1821 = *Phragicoma* Dmrt. 1822 mit derselben Art.
Cavendishia Gray 1821 = *Madotheca* Dmrt. 1822 mit denselben 3 Arten, für welche aber der ältere Name Bellincinia Raddi zu nehmen ist.
Martinellius Gray 1821 = *Radula* Dmrt. 1822, non 1833, mit 8 gleichen und 2 abweichenden, bez. fehlenden Arten. Radula Dmrt. ist später in 3 Gattungen getheilt worden. Von den 9 Arten Gray's bleibt die Majorität bestehen für *Scapania* Dmrt. 1831.
Mylius Gray 1821 p. p. = *Marsupella* Dum. 1822; p. p. = *Coleochilus* Dmrt. 1874.
Nardius Gray mit 3 Arten von jetzt 3 Genera = Marsupella Dum. 1822 p. p. Da aus einer Minorität der Name Nardius nicht zu erneuern ist, hat Marsupella Dum. em. zu gelten.
Bazzanius Gray 1821 = *Pleurochisma* Dmrt. 1835 = *Mastigobryum* Nees 1845.
Scalius Gray 1821 = *Mniopsis* Dmrt. 1822 mit derselben Art.
Cesius Gray 1821 = *Gymnomitrion* Corda 1829 em. Nees = *Acolea* Dmrt. 1831.
Herbertus Gray 1821 mit 1 Art = *Schisma* Dmrt. 1822 mit 2 Arten mehr.
Lippius Gray 1821 mit 1 Art = *Saccogyna* Dmrt. 1822 mit 1 Art mehr, die aber nachträglich wieder exmittirt ist.
Kantius Gray 1821 = *Concinnulus* Dmrt. 1822 mit derselben Art.

Also 12 Gray'sche Gattungen decken sich nahezu vollkommen mit den von Dumortier 1 Jahr später aufgestellten; 5 haben Raddi'sche Namen zu erhalten. Die Arten stehen meist in derselben Reihenfolge bei Gray 1821 und Dumortier 1822; aber Dumortier citirt Gray 1822 nicht, sodass auch diese Reihenfolge wohl nur Zufall ist, allerdings ein sehr starker Zufall. Dagegen hat Dumortier die Arten, welche Carruthers in Seemann's Journal of Botany neu zu den Gray'schen Gattungen mit —us-Namen stellte, nicht citirt, trotzdem Dumortier in der Einleitung auf Carruthers Bezug nimmt. Hier ist die absichtliche Weglassung der Citate zweifellos. Dagegen citirt er folgende von Carrington aus —us in —a später corrigirte Namen, deren Correctur indess nicht, wie er meinte, eine Prioritätsveränderung nach sich zieht, Bazzania, Herbertia, Marchesinia, Martinellia, Nardia, Pallavicinia.

Andererseits ist es in der That ein Zufall, dass Raddi und S.F.Gray fast gleichzeitig einige gleiche Genera publicirten; die Vorrede zu den acta soc. ital. Modena trägt, wie Carruthers schon mittheilt, das Datum 10. Oct. 1820; gelesen ist Raddi's Arbeit 1817; Gray's Werk ist 1821 erschienen, aber wie der Sohn, I.E.Gray, der den systematischen Theil hauptsächlich verfasste, in Journal of botany III 297 mittheilt, schon 1820 z. Th. fertig gewesen „other botanists delayed the appearance of the work for nearly a year." Die Smith'sche Clique scheint leider viel zur Unterdrückung des Gray'schen Werkes gethan zu haben.

Gottsche, Lindenberg & Nees von Esenbeck haben in ihrem grossen Werk über Hepaticae S.F.Gray niemals citirt, haben sich also dieses aus 2 starken Bänden bestehende Werk nicht gekauft und es nicht benutzt, trotzdem es zu den besseren Werken seiner Art gehört. Hätten sie das Gray'sche Werk besessen, so würden sie gewiss die Gray'schen Lebermoosgattungen aufgenommen

haben und Dumortier würde es wohl nicht gewagt haben, nachdem er von Carruthers, dem jetzigen Director der botanischen Abtheilung des British Museum 1867 in Seemann's Journal of botany III 297 und 1870 von Dr. Carrington in Transact. Botanical Society of Edinburgh p. 306 . . . auf die Ungiltigkeit seiner Lebermoosnamen aufmerksam gemacht worden war, letztere unter allerhand nichtigen Vorwänden trotzdem aufrecht zu erhalten.

Gray hatte die Namen seiner Hepaticaegenera absonderlich auf —us gebildet; Carrington hatte die Nomenclatur in erlaubter Weise corrigirt: Pallavinicius, Kantius etc. durch Aenderung der Endungen us in a passender gemacht. Nun citirt Dumortier zu Pallavicinia, Kantia etc. Carrington mit dem Datum 1870 als Autor und verwirft die Namen auf us, also Pallavicinius Kantius etc. „est nomen hominis, non plantae". Aber beide Einwände sind regelwidrig. Die Wortveränderung ist nur eine Emendation, welche das Datum der Gattungsbegründung, also 1821, nicht alterirt, und der Einwand Pallavinia est nomen hominis non plantae ist im Grunde genommen etwas naiv; Gray hat doch Pflanzen damit benannt. Pallavicinia, Kantia, Mylia etc., wenn man mit Dumortier raisoniren wollte, sind doch auch Menschennamen und können sich auf die Frau oder Mutter oder Töchter beziehen; bei Cavendishia, die Dumortier trotz ihrer ursprünglichen Endung auf —a verwarf, scheint S.F.Gray in der That nicht Mr., sondern Miss oder Mrs. Cavendish die Pflanze gewidmet zu haben. Alle die vielen spanischen oder italienischen Botanikernamen, die auf —a endigen, wie Nocca, Lagasca, Ortega, Taffala, Correa, Silvia etc. sind im vorigen und Anfang dieses Jahrhunderts einfach als nomen hominis auf die Pflanzengattungen übertragen worden und haben sich mehrfache Correctur gefallen lassen müssen, was auch bei zahlreichen anderen Personaliennamen (cfr. Einleitung § 14 § 66) der Fall war, ohne dass es einem anderen Botaniker eingefallen wäre, damit das Datum der Gattungsbegründung zu verändern. In ähnlicher Weise gelten heutigentages eine Anzahl Thiernamen, bez. zoologische Homonyme auch für Pflanzengattungen und manche Namen von menschlichen Körpertheilen etc. sind auf Pflanzen übertragen worden, die ziemlich unpassend sind, aber doch nicht verworfen werden dürfen. Die Einwände von Dumortier gegen die älteren Namen von S.F.Gray sind also sehr nichtiger Art; auch gehörte Dumortier nicht zu jenen überstrengen Somiologen (Ausdruck von Rafinesque für Leute, die sich mit Nomenclaturstudien abgeben), die Wörter verwarfen, weil sie in den Endungen gering differiren; er schreibt z. Th. Kantius Gray non Kanta Ad.; Riccardius non Riccardia Ad.; Mylius non Mylium. Also die orthographische Licenz war von ihm angenommen. Kanta selbst aber ist ein ungiltiges Genus, wegen dessen ein anderer Name nicht verworfen werden durfte. Aehnliche Winkelzüge, die nicht gerade von besonderem Gerechtigkeitsgefühl zeugen, machte er noch mehrere, z. B. citirte er sonst zu den Genera und Synonymen stets die Editionsdata; verwarf aber auch Gray'sche Gattungsnamen wegen Homonyme, die erst später aufgestellt wurden und vergass dann zu solchen jüngeren Homonymen das Datum zu geben; vergl. z. B. Herbertia, Cavendishia. Was den Fall Riccardius Gray: Riccardia anbetrifft, so schrieb Adanson Ricardia für Richardia L. und hat bloss in seiner linguistischen Reform das h ausgelassen, während Dumortier um die Namengleichheit darzulegen ein c eingeschmuggelt hat und im Register verdunkelnd Ricardius schrieb. Die Namen sind aber gar nicht gleich. Richardia L. 1737 ist nach Richard Richardson benannt, für Riccardius wird wie bei den anderen Namen von Gray zwar keine Ableitung gegeben, aber wie bei den meisten anderen Namen sind Italiener als Dedicaten anzunehmen. Aehnlich schrieb er falsch „Cesia" anstatt Caesia R.Br.,

um Cesius Gray abzusetzen. Mylius Gray durfte wegen Milium L. nicht verworfen werden, wie Dumortier meint, denn sie sind ungleicher Ableitung; Mylius ist ein Personalienname, Milium nicht.

Die Gray'schen Gattungsnamen, soweit sie die Priorität haben, dürfen nicht verworfen werden und wer ihre orthographische Correctur nicht annehmen will, hat sie im Urtext also masculin auf — us anzuwenden, wie es Carruthers l. c. gethan hat. Carrington's Publication über diese Angelegenheit habe ich einmal in Kew gesehen und damals nicht weiter benutzt, weil ich hoffte, sie in Berlin vorzufinden. Da letzteres aber leider nicht der Fall ist, behandelte ich die ganze Sache Gray: Dumortier von Neuem; soviel ich mich erinnere, hat Dr. Carrington keine anderen Species auf die Gray'schen Generanamen übertragen. Das ist aber nöthig, sonst schläft die Sache wieder ein oder man hat die Arbeit für die Nachfolger geleistet und letztere ernten den Erfolg. Ausserdem dürfte auch eine neue Aufarbeitung der Sache Gray: Dumortier z. Th. andere Resultate ergeben, da nach Carrington's Publication Dumortier's Werk Hepaticae Europae 1874 erschienen ist.

Acolea = Cesiusa.

Aneura = Riccardia.

Bazzania (male ius) S.F.Gray (1821) nat. arr. 704 [pg. 679 err. Donnia quod p. 775 corr.] = *Pleurochisma* Dmrt. 1835 = *Mastigobryum* Nees 1845. Die einzige Art Gray's ist Bazzania trilobata* Gray (L.), welche für *Pleurochisma trilobatum* Dum. = *Mastigobryum trilobatum* Nees zu gelten hat. Carruthers stellte l. c. hinzu: Bazzania(us) deflexa(us) *Carruth. (Nees). Die anderen Arten sind nach Gottsche, Lindenberg & Nees synopsis, bez. Hk.f. flora New Zealand von *Mastigobryum* übertragen: Bazzania accreta (Lehm. & Ldg.), acuminata (Ldg. & Go.), affinis (Ldg. & Go.), alternifolia (Nees), ambigua (Ldg.), anisostoma (Lhm. & Ldg.), arcuata (Ldg. & Go.), atrovirens (Tayl.), australis (Ldg.), bidens (Ldg. & Go.), brasiliensis (Ldg. & Go.), Breuteliana (Ldg. & Go.), cellulosa (Ldg.), Colensoana (Mitten), concavula (Nees), consanguinea (Hpe. & Ldg.), convexa (Ldg.), cordistipula (Ldg.), cuneistipula (Ldg.), decrescens (Lhm. & Ldg.), decurva (Nees), denticulata (Ldg. & Go.), denutata (Torrey), distans (Nees), divaricata (Nees), echinata (Gottsche), erosa (Nees), exilis (Ldg.), falcata (Ldg.), Gottscheana (Ldg.), Hookeri (Ldg.), jamaicensis (Lehm. & Ldg.), inaequilatera (Lehm. & Ldg.), indica (Ldg. & Go.), integra (Nees), involuta (Ldg.), Lehmanniana (Ldg.), Liebmanniana (Ldg. & Go.), longistipula (Ldg.), longa (Nees), loricata (Nees), monilinervis (Nees), Novae-Hollandiae (Nees), Novae-Zelandiae (Mitten), nutans (Tayl.), patens (Ldg.), peruviana (Nees), planiuscula (Ldg. & Go.), praerupta (Nees), pycnophylla (Tayl.), recurva (Ldg.), scutigera (Ldg.), semicordata (Ldbg. & Go.), serpentina (Nees), Sieberiana (Ldg.), stolonifera (Ldg.), Tayloriana (Mitten), tenacifolia (Hk.f. & Tayl.), tenera (Ldg. & Go.), teretiuscula (Ldg. & Go.), tridens (Nees), tridenticulata (Ldg.), trilobata (Nees), uncigera (Nees), vincentina (Lehm. & Ldg.), vittata (Gottsche), Wallichiana (Ldg.) OK. und Bazzania Mitteniana OK. (*Mastigobryum affine* Mitten non Ldbg. & Go.).

Bellincinia Raddi (1820) Jungermanniografia p. 18 t. 1 fig. 1 in Mem. soc. ital. Modena incl. *Antoiria* Raddi l. c. p. 19 t. 2 fig. 1 jede mit 1 Art = *Cavendishia* S.F.Gray 1821 (non † Lindley 1836) = *Madotheca* Dmrt. 1822. In diesem Falle konnte Dumortier nicht den Gray'schen Namen Cavendishia aus dem sonst bei ihm üblichen, wenn auch nichtigen Vorwande „est nomen

hominis, non planta“ verwarfen, aber er that es doch und schrieb Cavendishia Gray non Lindley, wobei er das Datum gegen seine Gewohnheit zu geben vergass. Die Lindley'sche Gattung ist aber 15 Jahr später erst aufgestellt worden! Die noch älteren Gattungen von Raddi dürfte er mit anderen Autoren höchstens deshalb verworfen haben, weil 2 Gattungen zusammenzuziehen waren; aber das ist nach jetzigen Regeln auch unzulässig. Es ist *Bellincinia montana* Raddi = *Jungermannia laevigata* Schrad., Roth = *Madotheca laevigata* Dmrt. = Bellincinia laevigata OK. und *Antoiria vulgaris* Raddi = *Jungermannia platyphylla* Raddi = *Mad. pl.* Dmrt. = Bellincinia platyphylla OK. Bellincinia hat die Priorität und darf nicht verworfen werden. Die anderen Arten sind von *Madotheca* nach Gottsche, Lindenberg & Nees, Synopsis übertragen: Bellincinia abyssinica (Nees), acutifolia (Lehm. & Ldg.), alpina (Ldg. & Go.), arborea (Tayl.), assimilis (Hampe), brasiliensis (Gottsche), campylophylla (Lehm. & Ldg.), canariensis (Nees), capensis (Gottsche), chilensis (Lehm. & Ldg.), ciliaris (Nees), cognata (Ldg. & Go.), columbica (Tayl.), commutata (Gottsche), crispata [Hk.] (Nees), divergens (Ldg. & Go.), Douglasii (Tayl.), elongata (Ldg. & Go.), expansa (Ldg. & Go.), gracilenta (Tayl.), involuta (Hampe), Leiboldii (Gottsche), Liebmanniana (Ldg. & Go.), ligulifera (Tayl.), madagascariensis [(Nees & Mont.)], madida [(Nees)], mexicana (Hampe), navicularis (Dmrt.), Neesiana (Ldbg.), nilgheriensis (Mont.), obtusata (Tayl.), partita [(Tayl.)], Perrottetiana (Mont.), peruviana (Nees), platyphyllodea [Schwein.] (Dmrt.), Poeppigii (Nees), Porella (Nees; *Jungermannia Por.* Dicks. 179.., Schwein. 1821 = *Mad. Cordaeana* Dmrt., Hübn. 1834), recondita [(Lehm. & Ldg.)], recurva (Tayl.), reflexa [(Lehm. & Ldg.)], revoluta (Lehm. & Ldg.), rivularis (Nees), semiteres (Ldg. & Go.), squamulifera (Tayl.), Stangeri (Ldg. & Go.), subciliata (Lehm. & Ldg.), subsquarrosa [(Nees & Mont.)], Swartziana [Web.] (Ldg.), Thuja (Dmrt.) OK.

Blyttia = Pallavicinia.

Calypogeia Nees = Kantia.

Calypogeia Raddi (1820) p. p. $^2/_3$ em. Dmrt., non Nees 1833, = *Gongylanthus* Nees 1836. Der Raddi'sche Gattungsname hat bei der Speciesmajorität zu verbleiben, sodass also Calypogeia ericetorum* Raddi und flagellifera* Raddi zu Unrecht von Nees in *Gongylanthes* verändert wurden.

Cesius(a) C.F.Gray (1821) nat. arr. I 678, 705 = *Acolea* Dmrt. 1831 = *Gymnomitrion (ium)* Corda 1829 em. Nees 1833. Dumortier schrieb falsch Cesia R.Br. anstatt Caesia, um Cesius Gray zu verwerfen. Caesia R.Br. ist nach Frider. Caesius = Federigo Cesi, 1603 Lynceorum institutor, † 1630, benannt; es ist daher die Ableitung von Cesi bei beiden wohl gleich; aber S.F.Gray, der in seinem Werke eine ausserordentliche Kenntniss der botanischen Literatur documentirt, wird das ebenso gut gewusst haben und hat die Differenz im Worte genügend gehalten (ähnlich wie Nardus und Nardius), um einen anderen Cesi oder Cesius damit zu ehren. Es hat bei unaufgeklärter Ableitung ebenso wie bei ungleicher Ableitung von Pseudohomonymen (cfr. Einleitung, Commentar zu § 66) keine Namensverwerfung, sondern nur eine Correctur ohne Autorverschiebung, eine Emendation, stattzufinden und habe ich daher Cesius in Cesiusa emendirt. Gray hatte nur 1 Art: Cesiusa concinnata* Gray (Lightf.), die für *Acolea concinnata* Dmrt. = *Gymnomitrium c.* Corda zu gelten hat. Carruthers stellte bereits l. c. dazu: Cesiusa adusta* (Nees), crenulata* (Carrington), coralloides* (Nees) Carruth. Die anderen Arten sind nach Gottsche, Lindenberg & Nees von *Gymnomitrium* übertragen: Cesiusa acinicifolia (Hk. & Tayl.), argyl-

lacea (Gottsche), atrocapilla (Hk. & Tayl.), Belangeriana (Gottsche), carnea (Gottsche), erythrorhiza (Bisch.), lutescens (Gottsche), miniata (Ldg. & Go.), ochrophylla (Hk. & Tayl.), physocaula (Tayl.), scariosa (Nees), stygia (Hk. & Tayl.) OK. Ausserdem nach Dumortier hep. eur. 123 *Acolea brevissima* Dmrt. 1831 = *Jungermannia concinnata β minor* Schleich. 1821 = Cesiusa minor OK.

Cincinnulus = Kantia.

Coleochilus = Mylia.

Conocephalus = Hepatica cfr. pg. 625.

Cyathophora S.F.Gray (1821) nat. arr. I 678, 683 = *Preissia* Corda 1839, Nees 1838. Schon von Carruthers in Journ. Linn. soc. 1867 ist *Cyathophora angustifolia* Gray mit *Preissia commutata* Nees identificirt worden; diese ist = *Marchantia hemisphaerica* L. fl. suec. 1032 non spec. plant. = *Preissia italica* Corda = *Preissia hemisphaerica* Cogn. = Cyathophora hemisphaerica OK. Das Synonym *Marchantia androgyna* „L.“, welches Gray giebt, beruht wahrscheinlich auf der Verwechselung dieser Pflanze in Smith, engl. botany, wovon t. 2545 *Marchantia androgyna* bei Gottsche, Lindenberg & Nees hierzu citirt wird. Die anderen Arten sind Cyathophora quadrata [Scop.](Nees), ? cucullata (Mont. & Nees) OK.

Cyclodictyon Mitten (1864) Journ. Linn. Soc. VII 163 = *Hookeria* Sm. (nach April 1808) non *Salisb. (Maerz 1808; cfr. S. 711). Für *Hookeria* Sm. ist ein anderer Name zu wählen; da würde nun zunächst das mit 1 Art aufgestellte Cyathophorum Pal. Beauv. 1805, welches Smith als *Hookeria pennata* einschloss, zu gelten haben, wenn dieses nicht als besondere Gattung schon ausgeschieden worden wäre. Auch Rhacopilum Beauv. mit 2 Arten, Rh. Aubertii und mniodes, von denen Aubertii nicht genügend bekannt ist und von Carl Müller zu *Hookeria* gestellt wurde, kann nicht geltend gemacht werden, weil mit Rhacopilum mniodes bereits eine andere Gattung giltig eingeführt ist. Dann hatte Bridel 1822 in Meth. musc. IV 149 für *Hookeria* Sm. den Namen Pterygophyllum aufgestellt. Von den 15 Arten, die Bridel l. c. aufgeführt, gehören 4, nämlich Pt. lucens, quadrifarium, microcarpum, aspleniodes zur jetzigen Gattung Pterygophyllum; 3, nämlich *Pt. nudatum, albicans, rigidum* zu *Hookeria* sensu C. Mueller. Davon führen Jaeger und Sauerbeck nur 2 Arten unter *Hookeria* sensu em. an; 4, nämlich *Pt. filiculaefolium, rotulatum, Struthiopteris, Tamarisci* zu Hypopterygium; *Pt. pennatum* zu Cyathophorum; *Pt. diaphanum* zu Lepidopilum; *Pt. splachnifolium* zu ?; *Pt. jungermanniodes* zu Fabronia. Mithin kann Pterygophyllum nicht für *Hookeria* eintreten und ist im jetzt emendirten Sinne beizubehalten.

Nun kommen folgende Subgeneranamen zur Prüfung: *Lophobryum* § Arnott 1827 mém. soc. Linn. Paris V 296 sub *Hookeria* ist jetzt zu Eriopus gerechnet. *Chaetophora* Brid. 1822 § Endl. sub *Hookeria* wird zu anderen Gattungen gestellt, könnte auch wegen Chaetophora Schrank 1782, Ag. 1817 nicht gelten. *Scleroneuron* § Hampe 1847 sub *Hookeria* auf Pilotrichum bipinnatum Brid. basirt, ist nicht angenommen; es gilt Pilotrichum. Sauloma, Mniadelphus und Eriopus § Wils. sub *Hookeria* in Hk. flora N. Zealand gelten jetzt als besondere Genera. Hypnella, Callicostella Carl Mueller 1851, syn., sub *Hookeria* gelten auch als besondere Genera.

Cyclodiction Mitten (1864) Journ. Linn. Soc. 163 als besonderes Genus aufgestellt, mit der Art C. laetevirens* Mitt. auf *Hookeria laetevirens* Hk. & Tayl. (*Pterygophyllum l.* Brid.) basirt, hat für *Hookeria* sensu strictiore zu

gelten. Später (1869) hat Mitten die Gattung *Hookeria* erweitert und auch *Cyclodictyon* dazu gezogen, ausserdem *Ambliotropis*, Stenodesmus, Stenodictya, Hemiragis, Callicostella neu dazu gestellt, von denen wir mit Jaeger & Sauerbeck adumbratio florae musc. die letzteren 4 als Genera gelten lassen.

Die Arten sind nach letzterem Werk von *Hookeria* übertragen, wobei ich Autorcitate für *Hookeria* in () und für Homonyme mit anderen Gattungsnamen in [] setze: Cyclodictyon aeruginosum (Mitt.), albatum (C.Mueller), albicans [Sw.](Hk.), albicaule (Schpr.), antillarum (Mitt.), Aubertii [Beauv.](C.Muell.), Bernoullii (Schpr.), bicolor (Schpr.), blandum (Ltz.), Blumeanum (C.Muell.), bombonasicum (Mitt.), Breutelianum (Hpe.), caespitosum (Mitt.), capillatum (Mitt.), castaneum (Mitt.), ceylanicum (Thw.), chimboracense (Mitt.), cuspidatum (C.Muell.), denticulatum (Mitt.), gemmaceum (Mitt.), Graeffeanum (C.Muell.), heterophyllum (Geh.&Hpe.), Hildebrandtii (C.Muell.), hispidulum (Mitt.), humile (Mitt.), hyalinum (Schpr.), Jagianum (C.Muell.), Kraussianum (Hpe.&Ltz.), latifolium (Mitt.), Liebmannii (Schpr.), limbatum (Hpe.), Lindigianum (Hpe.), macropyxis (Rehm.), marginatum (Hk.&Wils.), minarum (Angstr.), minus (Angstr.), Mittenii (Jgr.), nivale (C.Muell.), obscurifolium (Mitt.), Olfersianum [Schpr.](Hrsch.), ovatum (Mitt.), pallens (Mitt.), panduriforme (Mitt.), Puiggarii (Geh.&Hpe.), Regnellii (C.Muell.), riparium (Mitt.), roridum (Hpe.), Robillardii (C.Muell.), rubrisetum (Mitt.), rugulosum (Besch.), setosum (Mitt.), shillicaense (Mitt. „Spruce"), sublimbatum (C.Muell.), submarginatum (Angstr.), varians (Sulliv.), Vallis-Gratiae (Hpe.), vesiculosum (Brid.), viridissimum (Lindb.), viridulum (Mitt.) OK.

Dilaena = Pallavicinia.

Ditrichum Timm (1788) fl. megap. Nr. 777 pag. 216 = *Leptotrichum* Hampe 1847 non Corda* 1842 gen. fung. Da das ältere Pilzgenus Leptotrichum Corda gilt, muss die homonyme Moosgattung anders benannt werden. Das musste auch sowieso geschehen, da Ditrichum den Altersvorzug hat. Es ist Ditrichum pusillum* Timm 1788 (= *Trichostomum p.* Hedw.) für *Leptotrichum tortile* Hpe. 1847 = *Trichostomum t.* Schrad. 1796 wiederherzustellen. Unter Ditrichum sind noch richtig benannt: D. apophysatum* Hpe., plicatum* Hpe., rufescens* Hpe. Nach Jaeger & Sauerbeck adumbr. übertrage ich von *Leptotrichum* = (), bez. vorher unter anderen Gattungen = [] aufgestellten Arten: Ditrichum affine (C.Muell.), arcticum (Schpr.), australe (Mitt.), canadense (Mitt.), capense (C.Muell.), capillifolium (Schpr.), costaricense (C.Muell.), crinale [Tayl.], cylindricarpum (C.Muell.), dolichopodum (Rehm.), elongatum [Hk.&Wils.], flexicaule [Brid.], glaciale (C.Muell.), glaucescens [Dicks.], gracile (Mitt.), homomallum [Hedw.], Hookeri (C.Muell.), Hornschuchii (C.Muell.), hyalinum (Mitt.), Knappii (Jur.), laxissimum (Mitt.), leptocarpum (Schpr.), leptorhynchum (Jaeger), longisetum (Ltz.), mexicanum (Schpr.), Mittenii (Besch.), nivale (C.Muell.), pallidum [Hedw.] plagiacron (C.Muell.), praealtum (Mitt.), Schimperi (Lesq.), subulatum [Brch.], tenue [Hedw.], tortipes (Mitt.), vaginans [Sulliv.], zonatum (Brid.) OK.

Fimbraria Nees = **Hypenantron** cfr. pag. 89.

Gongylanthes = Calypogeia.

Gymnomitrium = Cesiusa.

Haplomitrion = Scaliusa.

Herbertia (male ius) S.F.Gray (1821) nat. arr. I 678 & 705 Nr. 340

non (—a) Sweet 1829 = *Schisma* Dmrt. 1822 non (—us) Beauv.* 1812 = *Sendtnera* Endl. 1841. Es wird *Herberta* Sweet zwar von Dumortier 1874 in seinen „Hepaticae Europae“ pag. 123 so citirt, als könnte deshalb Herbertus Gray nicht gelten, aber er hat das Datum zu *Herberta* Sweet zu citiren vergessen, während er doch sonst bei jedem Gattungsnamen, auch bei Synonymen, das Datum gab. Das Datum von *Herberta* Sweet (1829) flower garden t. 222 ist aber gerade sehr wichtig, denn als 1829 edirt, muss *Herberta(ia)* Sweet hinter dem Gray'schen Homonym von 1821 zurückstehen und kann infolge dessen auch nicht für die Iridacee Alophia Herb. 1838 zur Geltung kommen! Die einzige Art von Gray ist Herbertia adunca* Gray (nomen corr.) = *Jungermannia adunca* Dicks. = *Schisma adunca* Dmrt. Carruthers stellte l. c. dazu Herbertia Woodsii* Carruth. = *Sendtnera Woodsii* Endl.

Die anderen Arten sind von *Schisma* bez. *Sendtnera* übertragen: Herbertia aequabilis (*Sendt.* Tayl.), attenuata (*Sendt.* Mitten), diclados [Brid.] (*Sendt.* Endl.), dicrana (*Sendt.* Tayl.), fissa [(Nees)], flagellifera [Hk.] (*Sendt.* Nees), fornicata [Ldb. & Lg.] (*Sendt.* Endl.), gracilis (*Sendt.* M. & Nees), juniperina [Sw.] (*Schisma* Dmrt.), leioclada (*Sendt.* Tayl. & Hk.f.), ochroleuca [Spr.] (*Sendt.* Nees), pensilis (*Sendt.* Tayl.), pruinosa (*Sendt.* Tayl.), runcinata (*Sendt.* Tayl.), scolopendra [Hk.] (Nees), spinosissima (*Sendt.* Tayl. & Hk.f.), straminea (*Schisma str.* Dmrt. = *Sendt. Sauteriana* Nees) OK.

Hookeria = Cyclodiction.

Kantia(us) S.F.Gray (1821) nat. arr. I p. 342 (Kantia) & p. 706 (Kantius), non *Kanta* Ad. 1763 genus fung. inextric. = *Cincinnulus* Dmrt. 1822 mit derselben Art: Kantia Trichomanis* Gray (L.) = *Cincinnulus Trich.* Dmrt. Zu dieser Gattung zieht Dumortier ganz richtig *Calypogeia* Nees „Raddi“ non Raddi. Von den 3 Arten, die Raddi 1820 aufgestellt hat, gehört nur 1 hierher, dagegen 2 verbleiben der Gattung, die Nees daher unrichtig 1836 in *Gongylanthus* umänderte. Die anderen Arten sind: Kantia arguta [Dmrt.] (Nees), bidentula (Nees), laxa (Go. & Ldg.), Miquelii (Mont.), peruviana (Nees), Sprengelii [Dmrt.] OK. Die Autorcitate in [] gelten für *Cincinnulus*, die in () für *Calypogeia*. Sollte Kanta einstmals noch enträthselt werden, so wäre bloss Kantia in Kantiana zu emendiren und die Autorcitate dazu blieben dieselben auch bei den Arten.

Leptotrichum = Ditrichum.

Lippiusa Gray (em. ex Lippius wegen Lippia L.) = *Saccogyna* Dmrt. 1822 p. p. excl. 1 Art. Die Wortemendation liegt ähnlich wie bei Cesiusa; vergl. diese. Lippia ist nach dem Pariser Botaniker † 1703 benannt, Lippius jedenfalls nach zeitgenössischen italienischen Bekannten, die Gray sonst wohl nur in ähnlichen Fällen bedachte. Die einzige Art Gray's und der Gattung ist: Lippiusa viticulosa* Gray (L.) = *Saccogyna viticulosa* Dmrt.

Lunularia = Marsilia L. 1735 non 1737 non 1753.

Madotheca = Bellincinia.

Marchesinia (male us) S.F.Gray (1821) nat. arr. I 689 = *Phragmicoma* Dmrt. 1822. Marchesinia Mackai* Gray hat für *Phragmicoma Mackai* Dmrt. zu gelten und ist die einzige englische Art; andere hatte Gray nicht. Die exotischen Arten sind nach Gottsche, Lindenberg & Nees synopsis von *Phragmicoma* übertragen: Marchesinia acuminata (Ldg. & Go.), acutiloba (Taylor), arcuata (Nees), aulacophora (Mont.), ? baccifera (Tayl.), bicolor [(Nees)], Bongardiana (Ldg.), corticalis (Lehm. & Ldg.), Cumingiana (Mont.),

fertilis [(Nees)], fuscescens [(Hampe)], Guilleminiana (Nees & Mont.), Hasskarliana (Gottsche), humilis (Gottsche), juliformis [(Nees)], Lehmanniana (Nees), Leiboldiana (Ldg. & Go.), Liebmanniana (Ldg. & Go.), ligulata (Lehm. & Ldg.), Pappeana (Nees), polycarpa [(Nees)], pulopenangensis (Gottsche), reniloba (Gottsche), repleta (Tayl.), securifolia [Endl.] (Nees), semirepanda (Nees), subcristata (Ldg. & Go.), teretiuscula (Ldg. & Go.), testudinea (Tayl.), torulosa (Lehm. & Ldg.), tumida (Nees & Mont.), ustulata (Tayl.) OK. Ferner Marchesinia auriculata OK. = *Jungermannia a.* Wilson = *Phragm. versicolor* Lehm. & Ldg.

Marsilia(ea) L. (1735) syst. I sub Z, Cryptogamia, Musci c. syn. *Lunularia* Mich. [non *Marsilea* L. 1737 quae Salvinia; non *Marsilea* L. 1753 quae Salvinia + *Marsilea* auct. recent.; letztere = Zaluzanskya* Neck.] = *Lunularia* auct. „Mich." Linné hat den Namen Marsilea nach und nach auf ungleiche Genera übertragen. Die älteste Auffassung von 1735 kann für unsere Nomenclatur, die mit 1735 anfängt, nur gelten; es wird also *Lunularia vulgaris* „Mich." = *Marchantia cruciata* L. 1753 zu Marsilia cruciata OK. Nach Marsigli = Marsilius benannt, also correct Marsilia.

Martinellia (male ius) S.F.Gray (1821) nat. arr. I 679 & 691—693 p. p. max. = *Scapania* Dum. 1831. Dumortier hatte 1822 unter *Radula* 8 Arten, die Gray 1821 unter Martinellia aufführte; später wurde *Radula* getheilt und *Scapania* Dmrt. und Plagiochila Dum. davon abgetrennt. Nun gehören von den 9 Arten Gray's 5 zu *Scapania*, sodass Martinellia dafür zu gelten hat; es sind dies: Martinellia nemorosa* [L.](Dmrt.), planifolia* [Hk.] (Dmrt.), resupinata* [L.](Dmrt.), umbrosa* [Schrad.](Dmrt.), undulata* [L.](Dmrt.) S.F.Gray nom. corr. Die anderen Arten von Gray, bez. *Radula* Dmrt. sind später zu Plagiochila (Pl. aspleniodes, spinulosa), Adelanthus Mitten (decipiens) und Stephanina complanata OK. (*Radula* Nees 1833 non —um Fries 1825, non vel. p. p. minima *Radula* Dmrt. 1822.) Es ist also Radula nur ein auffallendes, wenn auch nicht von Dumortier derart bezeichnetes Substitut (er citirt 1822 Gray überhaupt nicht; die vielfache Uebereinstimmung ist aber so auffallend, dass man einen wunderbaren Zufall annehmen müsste, wenn Dumortier nicht das Werk Gray's ausgenutzt hätte) für Martinellia; *Radula* Dmrt. hat keinerlei Berechtigung und könnte nur *Radula* Nees gelten, wenn diese nicht aus anderen Gründen einen anderen Namen erhalten müsste. Wäre *Radula* Dmrt. irgendwie berechtigt, so müsste sie ex parte max. 1822 für *Scapania* 1831 gelten. Die anderen Arten sind von *Scapania* übertragen: Martinellia aconiensis (De Not.), aequiloba [Schwaegr.](Dmrt.), apiculata (Spruce), Bartlingii [Hampe](Nees), brevicaulis (Tayl.), breviflora (Tayl.), Carestiae (De Not.), chloroleuca (Tayl. & Hk.), clandestina (Mont.), compacta [Roth](Dmrt.), curta [Mart.](Dmrt.), densifolia [Hk.](Nees), ferruginea [Lehm. & Ldb.), Franzoniana (De Not.), helvetica (Spruce), irrigua [Nees](Dmrt.), isoloba (Dmrt.), nepalensis (Nees), nimbosa (Tayl.), rigida (Nees), rosacea [Corda](Dmrt.), rupestris [Schleich.](Dmrt.), subalpina (Dmrt.), surculosa (Nees), uliginosa [Sw.](Dmrt.), Urvilleana (Mont.) OK. Die 2 Arten, die Carruthers 1867 unter Martinellius noch aufführte, stelle ich zu Stephanina.

Mastigobryum = Bazzania.

Mittenia Lindbg. (1862) Oefv. V. Ak. Förh. XIX 606 fide Journ. Linn. Soc. XIII (1873) 200 = *Mniopsis* Mitten 1860 in Hk. fl. tasm. & Journ. Linn. Soc. IV, 94 non Martius* 1822. Vergl. am Schluss von Scaliusa. Die

einzige Art ist *Mniopsis Plumula* Mitten = Mittenia Plumula OK. Ich weiss nicht, ob und wie Lindberg l. c. die Art benannte, jedenfalls muss sie Mittenia Plumula heissen.

Mniopsis Dmrt. = **Scaliusa.**

Mniopsis Mitten = **Mittenia.**

Mylia (male Mylius) S.F.Gray (1821) nat. arr. I 693 ex $^3/_4$ parte = *Coleochilus* Dmrt. 1874. Ausser dem seine unrechten Namen vertheidigenden Dumortier wird wohl kaum ein anderer Botaniker Mylius oder Mylia mit Milium identisch halten. Mylius ist ein Personenname, möge aber nicht in Myliusa verändert werden, um den Gleichlaut des allerdings trotzdem anderen Wortes Miliusa (giltige Anonacee) zu vermeiden. Es hat Mylia Taylori* Gray (Hk.), anomala* Gray (Hk.), cuneifolia* Gray (Hk.) für *Coleochila Taylori, anomala, cuneifolia* Dmrt. zu gelten. Dumortier führt noch auf *Coleochila stillicidorum* Dmrt. (De Not.) = Mylia stillicidorum OK. Die auszuschliessende Art Gray's ist *Mylius polyanthos* Gray = Chiloscephus polyanthos Dmrt., olim *Marsupella* Dmrt.

Otiona = **Aitonia** cfr. pg. 142.

Pallavicinia (male ius) S.F.Gray (1821) nat. arr. I Nr. **324** pg. p. 775 [err. *Herverus* p. 678 Nr. **324** & err. *Herbertus* p. 684 = Nr. **324**; beides p. 775 corrigirt; Herverus gilt unter Nr. **325** p. 685 und Herbertus unter Nr. **340** p. 705] = *Dilaena* Dmrt. 1822 = *Blyttia* Endl. 1840 = *Steetzia* Lehmann 1846 etc. Die 2 Arten von Gray haben zu gelten: Pallavicinia hibernica* Gray nom. corr. (*Jungermannia hib.* Hk. = *Herbertus hib.* Gray err. = *Dilaena hib.* Dmrt.) und Pallavicinia Lyellii* Gray n. corr. (*Jungermannia L.* Hk.f. = *Herbertus Lyelli* Gray err. = *Dilaena Lyellii* Dmrt.) Die anderen *Dilaena*-Arten sind: Pallavicinia Blyttii [Mörk] (Dmrt.), byssophora [Ldb. & Lg.] (*Blyttia* Nees), crispata [Mont.] (*Blyttia* Nees), Phyllanthus [Hk.] (*Blyttia* Nees), pisicolor [(Tayl.)], procumbens (*Blyttia* Tayl.), tenuinervis (*Steetzia* Hk.f. & Tayl.), xiphodes (*Steetzia* Hk.f. & Tayl.) OK.

Phragmicoma = **Marchesinia.**

Plagiochasma = **Aitonia** cfr. pg. 142.

Pleurochisma = **Bazzania.**

Preissia = **Cyathophora.**

Radula = **Stephanina.**

Riccardia (male ius) S.F.Gray (1821) nat. arr. I 679 & 683/4 p. p. max. = *Aneura* Dmrt. 1822. S.F.Gray hatte 3 Arten, von denen 2 noch zu gelten haben: Riccardia multifida* Gray (*Jungermannia m.* L. = *Aneura m.* Dum.) und R. pinguis Gray* (L.; Dum.). Dumortier schrieb Riccardius Gray non Riccardia Ad.; aber Adanson hatte nur die Linnéische Richardia ohne h, aber nicht mit 2 c, also Ricardia geschrieben; indess Riccardius bez. corrigirt Riccardia und Richardia sind verschiedene Wörter. Carruthers stellte l. c. schon zu Riccardius: Riccardia pinnatifida* Carruth. (Web.), palmata* Carruth. (Hedw.)

Die anderen Arten sind von *Aneura* übertragen: Riccardia alcicornis (Taylor & Hk.f.), alterniloba (Tayl. & Hk.f.), bipinnata [Sm.] (Nees), ? canaliculata [(Nees)], cochleata [Mitten] (Hk.f.), crassa (Nees), eriocaula [Mitten] (Hk.f.), fastigiata (Ldb. & Lg.), ? microscopica [Nees], prehensilis [Mitten] (Hk.f.), sessilis [(Spr.)], sinuata [Dicks.] (Dmrt.) OK.

Saccogyna = **Lippiusa.**

Scaliusa (male Scalius) S.F.Gray (1821) nat. arr. I 678 & 704 = *Mniopsis* Dmrt. 1822 = *Haplomitrion* Nees 1833. Die einzige Art Gray's und der Gattung ist Scaliusa Hookeri* Gray (Hk.) = *Mniopsis Hookeri* Dum. = *Haplomitrion Hookeri* Nees. Die Nomenclatur der Gattung ist complicirt, weil es noch einige andere Mniopsis-Genera und 1 Scalia giebt, sodass sie nur mit festen Regeln, wie ich sie erst in der Einleitung zum ersten Male formulirte, in diesem Falle sicher geklärt werden kann. Scalia Sims 1806 kommt wieder zur Geltung (vergl. S. 361) und Dumortier verwirft wegen Scalia Sims auch Scalius Gray, aber Scalius ist ein Personalienname, Scalia ein aus dem Griechischen abgeleiteter Sachname. Das festgestellte Princip orthographischer Licenz würde die Verwerfung nur gestatten, falls die Wörter gleicher Ableitung wären. Nun hat der Name Scalia also nach meinem Commentar zu § 66 der internationalen Regeln eine nothwendige Correctur ohne Autorverwerfung, also Emendation zu erfahren, die ich durch Anhängung von a = Scaliusa besorgte. Infolge dessen fällt *Mniopsis* Dmrt. 1822 (in Pfeiffer steht irrig als erstes Datum 1831) zu den Synonymen und die Podostemacee Mniopsis Martius 1822 (bei Dmrt. angeblich 1824!), welche BHgp. anerkennen, braucht nicht verändert zu werden. Dagegen wird die viel später etablirte Moosgattung *Mniopsis* Mitten zu Mittenia* Ldbg.

Scapania = Martinellia.

Schisma = Hebertia.

Sendtnera = Hebertia.

Steetzia = Pallavicinia.

Stephanina OK. = *Radula* Nees 1833 non † Dmrt. 1822 non Radulum* Fries 1825 -gen. fung. Es ist *Radula* Dmrt. 1822 ursprünglich = Martinellia(ius) S.F.Gray 1821; alle Gray'schen Martinellia-Arten nannte Dumortier später *Radula*. Diese ward in 4 Genera vertheilt, wobei nur eine von vielen Arten bei *Radula* verblieb, nämlich *Martinellius complanatus* Gray (L.), welche Dumortier in eine besondere § Radulotypus 1831 gestellt hatte, die Nees später als *Radula* aufrecht erhielt. Diese Art = *Radula complanata* Dmrt. nenne ich Stephanina complanata OK. Ehe noch Radula Nees 1833, welche also eine ganz andere Gattung als Radula Dmrt. 1822 ist, aufgestellt ward, entstand Radulum Fries 1825, sodass *Radula* Nees nicht gelten kann; denn das sind nicht zweierlei Wörter, sondern nur orthographische Varianten eines Wortes. Es ist daher diese Gattung neu zu benennen. Sie sei dem ausgezeichneten Kenner der Hepaticae F. Stephani gewidmet, der auch die von meinem Begleiter auf der russischen Orientreise gesammelten Hepaticae bestimmt hat. Der Sectionsname Radulotypus, den schon Nees verwarf, ist, wie alle solche Sectionsnamen auf —typus und wie die auf Eu—, nicht als Gattungsbenennung verwendbar. Die anderen Arten sind von *Radula* Nees übertragen: Stephanina affinis (Ldbg.&Go.), alpestris (Beggren), aneurysmalis [(Tayl.)], aequilegia [(Tayl.)], Boryana [Web.] (Nees), bucciniferа [(Tayl.)], campanigera (Mont.), campanulata (Ldbg. & Go.), cavifolia (Hampe), conferta (Ldbg. & Go.), cordiloba (Tayl.), dentata [Mitten] (Hk.f.), flaccida (Ldbg. & Go.), flavifolia [(Tayl.)], formosa [Meisn.] (Nees), fulvifolia [(Tayl.)], Gottscheana (Tayl.), Helix [(Tayl.)], Jamesonii (Tayl.), javanica (Gottsche), lingulata (Gottsche), macrostachya (Ldbg. & Go.), marginata [(Tayl.)], microloba (Gottsche), Miqueliana (Tayl.), mollis (Ldbg. & Go.), multicarinata (Ldbg.), Novae-Hollandiae (Lehm.), strangulata (Hk.f. & Tayl.), pallens [Sw.] (Nees), physoloba (Mont.), plicata (Mitten), pocillifera (Tayl.),

quádrata (Gottsche), ramulina (Tayl.), recubans (Tayl.), reflexa (Mont.), retroflexa (Tayl.), subinflata (Ldbg. & Go.), uvifera [(Tayl.)], voluta (Tayl.), xalapensis (Mont.) OK.

2. Fungi.

Am wenigsten geordnet ist zweifellos die Nomenclatur der Pilze. Zwar haben wir neuerdings ein von riesigem Fleiss und seltener Ausdauer zeugendes Werk eines Fachmannes ersten Ranges, Saccardo's Sylloge fungorum 1882/9 in 8 dicken Bänden erhalten, worin nahezu 32000 Pilzarten beschrieben sind, während in Streintz' Nomenclator fungorum 1862 noch nicht 12000 Species ohne jede Beschreibung aufgeführt waren, aber die Klärung der Generasynonyme ist darin nicht vorgenommen worden; dieselben werden nur ausnahmsweise einmal nach dem geltenden Gattungsnamen gegeben und in den Genus-Registern überhaupt nicht erwähnt. Ein allgemeines Register der 8 Bände steht noch aus, sodass selbst die ohne Autorcitate (!) in den Einzelregistern als giltig aufgeführten Gattungsnamen nicht recht übersichtlich sind. Man findet Namen wie Eriosphaera Reich. und Eriosphaeria Sacc. für ungleiche Gattungen in verschiedenen Bänden; doch gelten bei Saccardo schliesslich solche minutiöse Wortunterschiede wie —a und —ia, wobei indess aus den Versehen mancher Mycologen, z. Th. schon vor Saccardo, als Nothbehelf eine Regel gemacht zu sein scheint und solche Differenzen sanktionirt wurden. Bei den Species kommen doppelte Aufstellungen des Namens bei Saccardo gar nicht selten vor und sind solche Doubletten nur z. Th. auf der letzten Seite jedes Bandes durch andere Namen ersetzt worden. Es darf aber auch nicht vergessen werden, dass die Ordnung eines so riesenhaften Materiales mit ungeheuren Schwierigkeiten verbunden ist, dass auch die Meinungen der Autoren über Genera-Umgrenzung der Pilze noch vielfach streitig und ungeklärt sind, dass ferner bei Bearbeitung der ersten Bände der Autor die Generanomenclatur der folgenden Bände noch nicht geordnet vor sich gehabt haben kann, sodass erst eine nachträgliche Klärung der Generanomenclatur aller Bände stattfinden muss, die von einem Mycologen speciell vorgenommen werden sollte, wobei die vielen vergessenen Synonyme zu ergänzen wären. Ich hatte ursprünglich nur die Absicht, die concurrirenden Namen mit Gattungen der Phanerogamen herauszusuchen, habe aber dann doch noch eine ziemliche Anzahl Fälle von Gattungsnamenveränderungen extra gefunden, indem ich einige Werke revidirte, die Saccardo nicht controlirt hat, z. B.:

1. Haller, enumeratio stirpium Helvetiae 1742, ein nicht bloss im Umfang, sondern auch im Inhalt grosses Werk, worin die Micheli'sche Nomenclatur nach 1735, dem Linnéischen Anfang unserer Nomenclatur zum grossen Theil aufgenommen worden ist. Saccardo geht im Allgemeinen nicht über Linné hinaus, beginnt aber zuweilen auch mit Micheli nova pl. genera 1729, während er andere Micheli'sche Genera unter späteren Namen aufführt. Darin folgt er aber wohl nur Fries, der in dieser Hinsicht ebenso inconsequent war und ältere Autoren bald berücksichtigte bald nicht.

2. Battara, fungorum agri ariminensis historia 1755, ein Werk, worin eine grössere Anzahl neuer Pilzgattungen aufgestellt sind und sich neben mässig guten Abbildungen für seine Zeit vorzügliche Beschreibungen finden.

3. Adanson, familles des plantes 1762, der auf Vaillant, Micheli, Battara etc. fusst, von diesem publicirte, aber nicht generisch benannte Pilze neue Namen gab und die Pilze systematisch ordnete.

In einem so bedeutenden Werke wie Saccardo's Sylloge fungorum sollte man doch erwarten, dass die wenigen älteren Werke alle oder wenigstens solche,

die seit Linné 1735 erschienen waren, berücksichtigt seien und nicht bloss gelegentlich die geläufigsten Synonyme gegeben würden; aber Saccardo scheint Werke vor Fries überhaupt nicht controlirt zu haben (vergl. z. B. unter Merulius Haller non Fries das Synonym *Cantharellus* betr.). Wegen der älteren Synonymie verweist er wiederholt direct auf Fries, sodass neben seinem grossen Werk noch die von Fries und auch der Nomenclator von Streintz unentbehrlich sind.

Noch einen Vorwurf kann ich dem Sylloge fungorum nicht ersparen. Saccardo befolgt darin zweierlei Principien bei Autorcitationen: im Allgemeinen das richtige der internationalen Nomenclaturregeln, wonach derjenige Autor zunächst citirt wird, der die Art mit dem geltenden Gattungsnamen zuerst aufführte oder vereinigte. Als er aber die grossen Subgenera von Fries, die dieser z. B. unter Agaricus und Polyporus hatte, als Genera behandelte, wendet er das falsche Boissier'sche Princip (vergl. Vorwort meines Buches) an, wie er auch in den Fussnotizen von Sylloge VI bei den von Polyporus wie es scheint in kaum berechtigter Weise abgetrennten Genera Fomes S. 150, Polystictus S. 208, Poria S. 292 andeutet. Fries hatte solide grössere Gattungen, jetzt citirt man ihn als Autor zu zweifelhaften Genera; wer eine Art in ein schlechtes Genus setzt, muss auch die Verantwortung dafür durch sein Citat übernehmen. Die Autorcitation für Arten bei vielen der grösseren Genera ist also bei Saccardo unrichtig und irreführend; bei den meisten anderen Genera jedoch richtig. Ob die von Agaricus abgetrennten vielen Genera bestehen bleiben oder wieder damit zu vereinigen sind, darüber herrscht noch Meinungsverschiedenheit und kann ich, der ich nicht speciell Mycolog bin, nicht darüber entscheiden. Ich schliesse mich Saccardo an, weil er die letzte Monographie lieferte und muss es Anderen überlassen, ob die zu ändernden Generanamen der Agaricineen künftig für Genera oder Subgenera beibehalten werden.

Was nun das schon kurz berührte falsche Princip betrifft, dass minutiöse Auslautdifferenzen als Wortdifferenzen gelten, was ausserhalb [und wohl auch innerhalb] der Mycologie gegen den vorherrschenden Gebrauch ist, so ist in der Mycologie dreierlei Nutzanwendung davon gemacht oder vorgeschlagen worden:

1. Die Endungen auf a, ia, is etc. bez. um, ium auf andere Entwickelungszustände der Pilze, die ja z. Th. unter verschiedenen Gattungsnamen laufen oder liefen, aber doch nur 1 Namen — den ältesten — führen dürfen, anzuwenden, z. B. Melanconis Tul. und Melanconium Lk. für fungi perfecti oder imperfecti. Aber diese gute Nutzanwendung von minimalen Wortdifferenzen findet man sonst in Saccardo Sylloge nicht; im Gegentheil, es werden vielmehr

2. von einander ganz unabhängige Pflanzen und Genera mit solchen Namen, die auf a, ia, e, is, ys: um, ium variiren, belegt. Herr Professor Magnus war so freundlich, mir die folgenden Fälle zu prüfen und die Unabhängigkeit der betr. Genera zu bestätigen:

Cytospora Ehrbg.	:	*Cytosporium* Sacc. „Peck“
Cephalotheca Fuck.	:	*Cephalothecium* Corda
Urospora Fabre	:	*Urosporium* Fingerh
Coccospora Wallr.	:	*Coccosporium* Corda
Acrotheca Fuck.	:	*Acrothecium* Corda
Dicoccia Trev.	:	*Dicoccum* Corda
Leptotrichia Trev.	:	*Leptotrichum* Corda
Coryne Tul.	:	*Coryneum* Nees
Athrobotrys Corda	:	*Athrobotryum* Ces.

(Einige dieser versehentlichen oder lasterhaften Duplicate sind übrigens sowieso lege prioritatis zu beseitigen; auch *Eriosphaera* Reich. & —*ia* Sacc.)

Solche Differenzen liegen durchaus in der orthographischen Licenz der meisten Autoren und sind allenfalls aus Inconsequenz beibehalten und aus Unkenntniss des concurrirenden Namen wohl meist nur entstanden; ich decke eine Anzahl phanerogamer giltiger Homonyme auf, die den Mycologen entgangen sind. Was soll man denn dazu sagen, wenn selbst Linnéische Phanerogamen-Gattungen, die stets giltig waren, wie Lachnaea, Omphalea, Nolanea bei den Mycologen auch bestehen. Uebrigens höre ich, dass nur wenige Mycologen solche Wörter als zweierlei annehmen und lassen sich genug Beispiele anführen, dass auch Mycologen, Fries sowohl als Saccardo nicht ausgenommen, [cfr. z. B. Phymatosphaera in Syll. I = —ia in Syll. VII, Piptostoma in Syll. II = —um in Syll. III] sich solche orthographische Varianten erlaubten [1]), wovon ich später noch mehrere Beispiele geben werde; eines nur hier: *Cyathus* ist nach und nach aus *Cyathia, Cyatha, Cyathea* entstanden oder wenigstens sind sie für dieselbe Gattung angewendet worden.

Indess Saccardo und seine Mitarbeiter DeToni und P.Voglino in Padua, die dieses Prinzip orthographischer Wortwerthe, d. h. Anerkennung minimaler Wortdifferenzen im Auslaut für ungleiche Genera vertreten, scheinen sich darüber selbst noch nicht recht klar zu sein und vermischen damit noch ein ganz anderes Motiv, was mit den bisher besprochenen 2 Fällen nichts zu thun hat und noch weniger durchführbar und annehmbar ist, wie nun unter 3 besprochen werden soll.

3. Stillschweigende Correctur von Nomenclaturfehlern früherer Autoren durch geringe Wortveränderung; man kann es auch eine Rehabilitation unrechtmässiger Namen durch Wortveränderung nennen. DeToni hat in Britten's Journal of botany 1887 p. 27 mit P. Voglino zusammen und in „The Naturalist May 1888, Leeds" — von letzterem verdanke ich einen Sonderabdruck dem Autor — eine Reihe von homonymen Gattungsnamen aufgeführt mit folgender bemerkenswerther Notiz: It would be preferable instead of changing the newer names (not to increase the too numerous synonyms) to join to them the prefix Neo or to give them a diminutive termination. Die darin ausgesprochene Absicht ist lobenswerth, aber ohne gewünschten Erfolg, denn wenn solche Veränderungen vorgenommen werden, also z. B.

Contarinia Endl. & Dies. 1845 non Zan. 1843 = Neocontarinia,

Crouania Fuck. 1869 non J.Ag. 1842 = Neocrouania,

Diploderma Kjellm. 1883 non Link 1816 = Diplodermodium,

so gelten diese Wörter als neue und sind an ein neues Datum gebunden und geniessen die damit verbundenen Rechte. Wie dadurch die Synonymie nicht vermehrt werden soll, ist unklar und mir nicht verständlich. Der Autor, der die Speciesnamen mit diesen neuen Gattungsnamen combinirt, hat auch sein Autorcitat dazu zu geben.

Da DeToni die vorstehenden Homonyme aufgedeckt hat, also die neue Namengebung veranlasst hat, sei es ihm überlassen, zu diesen neuen Gattungsnamen die dazu gehörigen Artennamen zu verbinden. Von den im Journal of botany von ihm ausserdem aufgeführten Fällen von Homonymen erledigen sich übrigens mehrere ohne Namenveränderung: 1. *Antennaria* Gaertn. gilt nicht mehr, cfr. S. 339; 2. *Chauvinia* Steud. 1854 ist = Spartina Schreb. 1789;

---

[1]) Saccardo hält sogar starke grammatikalische Correcturen für zulässig, z. B.
Cellulosporum „Peck" potius Sacc. = Cytosporum Peck und
Ostreion „Duby" potius Sacc. = Ostreichnion Duby,
ohne das Autorcitat zu wechseln. Das steht im schroffen Gegensatz zu den minimalen orthographischen Wortwerthen Saccardo's, denn diese 2 „Correcturen" sind neue Wörter, die orthographischen Varianten aber nicht.

3. *Cryptodiscus* Schrenk est planta non satis nota; 4. *Cryptophora* Rabh. nannte ich Voglinoana; 5. *Dictyopteris* Presl 1836 ist Polypodium L. 1735; 6. *Helicophyllum* Schott 1856 ist = Eminium § Bl. 1835 em. Schott, cfr. S. 741; 7. *Leptotrichum* Hampe 1847 wird sowieso zu dem älteren Ditrichum Timm 1788. Zu den später im „The Naturalist" von DeToni l. c. angezeigten Homonymen ist zu bemerken: 8. für *Acanthococcus* Lagerh. gilt Glochiococcus DeToni und 9. *Cymbella* Patouill. = Chromocyphella DeToni & Levi; DeToni hat also selbst neue Namen geschaffen und seinen früher geäusserten Vorschlag im Journal of botany aufgegeben. 10. *Appendicularia* Peck ist von mir schon früher in msc. in Peckifungus verändert worden und könnte auch nicht dem DeToni-Voglino'schen Vorschlag gemäss durch das Präfix Neo oder ein diminutives Suffix verlängert werden; denn mehr als sechssilbige Gattungsnamen können nach allgemeinem Gebrauch nicht gelten; cfr. Einleitung § 14 sub 60. 11. *Empusa* Ldl. 1824 wird von BHgp. nicht anerkannt, also Empusa Cohn 1854 kann, wenn sie überhaupt gilt, bestehen. 12. Protoderma ist von DeToni in Protodermium emendirt worden, aber — ium ist weder ein Diminutiv, noch kann das nach vorherrschendem Gebrauch als genügende Wortdifferenz gelten; es muss mindestens noch ein Consonant inmitten der Auslautsilben eingeschoben werden. Dadurch nun, dass DeToni die Art in Saccardo Sylloge *Protodermium pusillum* Rostaf. nicht aber *Pr. p.* DeToni nennt, giebt er, sich selbst widersprechend, richtig zu, dass damit keine neue Benennung an Stelle von Protoderma pusilla Rostaf. gegeben ist. Das Verfahren aber, die Fehler früherer Autoren, welche also zu beseitigende Namen gegeben hatten, derart zu beschönigen und ihnen an Stelle der zu beseitigenden Namen Ersatznamen unterlegen zu wollen, ist in der Botanik ein Novum, welches in keiner Weise zu rechtfertigen ist, so gut es auch gemeint sein mag. Inzwischen scheint sich DeToni, wie unter 8 und 9 gezeigt, selbst von der Incorrectheit und Undurchführbarkeit dieses Verfahrens überzeugt zu haben.

Das Princip der orthographischen Licenz (vergleiche auch Einleitung, Commentar zu Regel 66), welches die überwiegende Majorität botanischer Autoren befolgt und auch in den internationalen Nomenclaturregeln liegt, ist deshalb streng festzuhalten und durchzuführen, weil sonst eine Unmenge streitiger und z. Th. begrabener Fälle über Wortverschiedenheit neu berücksichtigt werden müsste, sodass infolge der Wechselbeziehungen aller Homonyme bei dem von Saccardo & DeToni vertretenen Princip orthographischer Wortwerthe die Nomenclatur dauernd beunruhigt würde und die Stabilität der Nomenclatur nicht annähernd erreicht werden könnte.

Acetabula = Paxina.

Achlya = Pringsheimina.

Acinophora Raf. (1814) Précis somiol. 51 = *Arachnion* Schwein. 1822. Die einzige Art, welche Rafinesque l. c. hatte, ward schon von Brongniart 1824 mit Arachnion identificirt und wird auch von DeToni, wenn auch nur mit ? dazu gestellt. Acinophora aurantiaca* Raf. ist = *Arachnion aurantiacum* DeToni. Da die betr. Schrift von Rafinesque sehr selten ist und ich sie gerade geliehen vor mir habe, so will ich dessen Beschreibung wiedergeben und es Anderen überlassen, nach weiterer Identification die anderen 3 Arten dazu zu stellen. Péride stipité, d'abord globuleux ensuite multifide, s'ouvrant en plusieurs valves et contenant intérieurement et supérieurement des gongyles mous aciniformes. — Orangé stipe cylindrique légérement réticulé peride 6-fide, gongyles arrondis rouges.

Acrotheca Fuckel = **Gomphinaria.**

Acrothecium Sacc. = **Cordana.**

Amanitopsis = **Pseudofarinaceus.**

Anthurus = **Aserophallus.**

Apiospora = **Detonina.**

Appendicularia = **Peckifungus.**

Arachnion = **Acinophora.**

Armillaria = **Mastoleucomyces.**

Arthrobotryum = **Wettsteiniella.**

Aserophallus Lepr. & Mont. 1845 = *Anthurus* Kalchb. 1880 non (ium) *Schott 1829. Wegen der älteren Aracee Anthurium ist die homonyme Phallodee anders zu benennen. Nach Ed.Fischer bez. Saccardo ist *Anthurus cruciatus* Ed.Fisch. = Aserophallus cruciatus* Lepr. & Mont. und ist dieser ältere, wenn auch bedenkliche Name zu nehmen; ausserdem ist noch Stephanophallus ein späteres Synonym. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. VII 23 von *Anthurus* übertragen: Aserophallus Archeri [Berk.] (Ed.Fischer), Muellerianus (Kalchb.), Sanctae Catharinae (E.Fisch.), Woodii (Mac Owan) OK.

Auricula Battarra (1755) fungi agri 26 t. 3 fig. F c. syn. *Auricula Judae* vulgo etc. = *Auricularia* Link 1809 non † Bull. = *Hirneola* Fries 1825. Battarra's erste Art ist das bekannte Judasohr, das er auf Sambucus vorkommend angiebt, = *Tremella Auricula* L. 1753 = Auricula Judae* Batt. l. c. 26, 17, 78 = *Auricularia sambucina* Mart. 1817 = *Hirneola Auricula-Judae* Berk. Battarra hatte noch eine andere, nicht abgebildete Art, die als Species n. s. n. zu excludiren ist. Da *Auricularia* Bulliard zu den Synonymen zu stellen war, hätte auch *Auricularia* Link den Altersvorzug vor *Hirneola* gehabt. Auricula ist zwar ein terminus technicus substantivus, aber da er nach 1753 mit Artennamen aufgestellt ist, hat er als Gattungsname Aufnahme zu finden. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. VI 764—770 von *Hirneola* übertragen: Auricula ampla [Pers.] (Sacc.), antarctica (Speg.), auricularis (Fries), auriformis [Schwein.] (Fries), blepharistoma (B. & C.), Catillus (Mont.), cochleata (Fries), coffeicolor (Berk.), cornea [Ehrb.] (Fries), dacryomycetospora (Speg.), eximia (B. & C.), fusco-succinea (Mont.), hemisphaerica (Fries), hispidula (Berk.), Lancicula (Mont.), minuta (B. & C.), nigra [Sw.] (Fries), nobilis [Lév.] (Fries), pellucida [Jungh.] (Fries), polytricha (Mont.), porphyrea [Lév.] (Fries), protracta [Lév.] (Berk.), rufa [Berk.] (Fries), scutalliformis [B. & C.], tenuis [Lév.] (Sacc.), vitellina [Lév.] (Fries), Wrightii (B. & C.) OK.

Auricularia = **Patila.**

Botryonipha Preuss (1852) = *Stilbum* Tode 1790 non (—e) *Berg. 1767. Stilbe und Stilbum sind bloss orthographische Varianten eines Wortes. Die Verbenacee Stilbe Berg. gilt, es hat also für das Pilzgenus *Stilbum* das nächste freie Synonym emendirt einzutreten. *Pachnocybe Acicula* Berk. wäre ein älterer Name für *Stilbum Acicula* Sacc., aber unter Pachnocybe Berk. in Smith engl. flora V[II] 333/4 sind 5 Arten, von denen 4 nicht hierher gehören. Es wird dann Botryonipha alba* Preuss = *Stilbum Botryonipha* Sacc. und B. dubia* Preuss giltig. Die anderen Arten sind nach Saccardo sylloge IV 564—575

übertragen: Botryonipha Acicula [Berk.](Sacc.), aciculosa (Ell.&Ev.), aleuriata (B.&C.), annulata (B.&C.), aquigena (Rebent.), arctica (Berk.), aurantiaca (Bab.), auranticinnabarina (Speg.), aurea (Crouan), aureola (Sacc.), ? aurifila (Ger.), Berteroi (Lév.), bineripes (Kalch.&Cooke), bulbosa (Tode), Buquetii (Robin), byssina (Pers.), byssiseda (Pers.), byssogena (B.&Br.), candida (Fuck.), capillamentosa (Preuss), carcinophthalma (B.&C.), cinnabarina (Mont.), compressa [Berk.](Sacc.), connata (Kalch.&Cooke), Doassansii (Pat.), echinata (Ell.&Ev.), erythrocephala (Ditm.), fasciculata (B.&Br.), fimetaria [Pers.](B.&Br.), flavida (Cooke), flavipes (Peck), glauca (Cooke), glaucocephala (Crouan), hirsuta (Hoffm.), hyalina (Alb.&Schw.), Kalchbrenneri (Sacc.), Kervillei (Quél.), lateritia (Berk.), Leiopus (Ehrb.), lichenodea (B.&C.), lutea (Alb.&Schw.), macrocarpum (Ell.&Ev.), mellea (B.&Br.), minutissima (Speg.), orbicularis (B.&Br.), ostracogena (Corda), parvula (C.&E.), Peckii (Sacc.), pellucida (Schrad.), ? physariodes (Kalchb.), pubida (Tode), ramosa (Peck), ranigena (B.&Br.), Rehmiana (Rbh.), rhytidospora (B.&Br.), rosea (Schw.), rubicunda (Tode), ? Spraguei (B.&C.), ? stromatica (Berk.), subinconspicua [Corda](Bon.), ? tenax (Spr.), tomentosa (Schr.), turbinata (Tode), vaporaria (B.&Br.), vellerea (B.&C.), versicolor (Pat.), villosa [Bull.](Merat), vulgaris (Tode) OK.

Broomeola OK. = *Endosmia* Berk.&Broome 1871 non *Bth. 1862. Die Hypericacee von Bentham gilt, sodass die Pilzgattung anders zu benennen ist; sie sei dem Mitbegründer dieser Gattung gewidmet. Die einzige Art ist Broomeola glauca OK. = *Endodesmia glauca* B.&Br.

Bulgaria = Burckhardia.

Burcardia Schmiedel (etiam — in tab. — Burkardia, melius Burckhardia) 1797, ic. pl. & anal. III 261 t. 69, 70 = *Bulgaria* Fries 1822. Die 2 Arten von Schmiedel, Burckhardia globosa* und inquinans* veränderte Fries in *Bulgaria gl.* und *inq.* Fries; jetzt gilt keine der älteren Burcardia [*Burcardia* Heister = *Burchardia* Duh. ist Callicarpa L.; *Burcardia* = *Burkhardia* Scop. ist Piriqueta Aubl. und *Burchardia* Neck. ist Psidium L.] mehr, also Burcardia melius Burckhardia ist zu erneuern. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. VIII 636/8 von *Bulgaria* übertragen: Burckhardia arenaria [Pers.](Lév.), fuscobadia [Rab.](Fries), pellucens [Schum.](Fries), pura [Pers.](Fries), rufa [Schwein.] OK.

Schmiedel schrieb sowohl Burcardia als Burkardia. Die Gattung ist offenbar dem damals — in dem Text von Schmiedel findet sich das Datum 1758, aber keine directe Dedication — durch seine Schrift (epistola) an Leibnitz über Befruchtung der Pflanzen Aufsehen erregenden Joh. Heinr. Burckhard gewidmet, nach dem auch Heister eine „Burcardia", Scopoli und Necker, wie oben gezeigt, unter verschiedener Schreibweise des Wortes andere Genera und R.Brown 1810 noch eine Liliacee „Burchardia" benannte — Brown giebt dies ausdrücklich an.

Da Burckhardia (Burcardia, Burkardia) Schmiedel zur Geltung kommt, hat Burckhardia (Burchardia) R.Brown einen anderen Namen zu erhalten. Die homonyme Liliacee sei meinem verehrten Freunde, dem Zoologen Eugène Rey gewidmet:

Reya OK. = *Burchardia* R.Br. 1810 non *Schmiedel 1797 mit der Art Reya umbellata OK. = *Burchardia u.* R.Br.

Cantharellus = Merulius Hall. em. non Fries.

Capnodium = Polychaeton cfr. pg. 13.

Carlia Rabh. (1857) herb. viv. myc., ed. nov., cent. VI Nr. 567 (cfr. Flora 1857 p. 382 = *Laestadia* Awd. 1869 non *Less. „Kth." 1832. Die Composite Laestadia Less. gilt, sodass das Homonym von Auerswald synonym wird; ausserdem ist Carlia Rbh. so wie so älter und deshalb zu restauriren. Der Typus ist Carlia Oxalidis* Rbh. (*Laestadia Ox.* Sacc.). Bonorden benannte noch richtig: Carlia maculiformis Bon. (*Laest. m.* Sacc.) Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. I 420 etc. IV. add. 60 etc. von *Laestadia* übertragen: Carlia acerifera [Cooke](Sacc.), Acetabulum [Berk.](Sacc.), alnea [(Fr.)], Areola [Fuck.](Sacc.), angulata [Fuck.](Sacc.), attenuata [Crié](Sacc.), auripunctum (Harkn.), ? brunnea [B.&C.](Sacc.), Bupleuri [Dur.&Mont.] (Sacc.), Buxi (Fuckel), Camilleae [Cooke](Berl.&Vogl.), canificans [Fuck.] (Sacc.), caricicola [Fuck.](Sacc.), carpinea [Fr.](Sacc.), caryophyllea [C.&H.](Berl.&Vogl.), celata (Hark.), Cephalariae [Awd.](Sacc.), Cerris (Pass.), Cicutae [Kirchn.](Sacc.), coccophila [Cooke](Sacc.), comedens [Pass.](Sacc.), contecta [Desm.](Sacc.), cooperata [Desm.](Sacc.), cylindrasca (Sacc.&Speg.), depressa [Peck](Berl.&Vogl.), destructiva [B.& Br.](Berl.&Vogl.), echinophila [Ces.](Sacc.), Epilobii [Wallr.](Sacc.), epilobiana [Fuck.](Sacc.), excentrica [Crié](Sacc.), filicina (Wint.), folda [Lév.](Sacc.), fraxinicola [Curt.&Peck](Sacc.), fusispora (Sacc.&Berl.), glaucescens [Cooke](Sacc.), guaranitica (Speg.), guarapiensis (Speg.), jasminicola [Desm.](Sacc.), lusitanica [Awd.](Sacc.), Malbrancheana (Sacc.), Mali [Fuck.](Sacc.), Mappa [Berk.](Sacc.), Marii [De Not.](Sacc.), Melastomatum [Lév.](Sacc.), microscopica [Niessl](Berl.&Vogl.), microspora [Awd.](Sacc.), millepunctata [Desm.](Sacc.), minuscula [Lév.] (Sacc.), minutissima [Awd.](Sacc.), nebulosa [De Not.](Sacc.), Niesslii (Kze.), oenanthicola [Fuck.](Sacc.), Orontii (Ell.&Ev.), perpusilla [Desm.](Sacc.), perusta [B.&Br.](Sacc.), Pinastri [DC.](Sacc.), Polypodii (Sacc.&Magn.), polystigma (Ell.&Ev.), Potentillae (Rostrup), Pseudoplatani (Pass.), punctodea [Cooke](Awd.), Rabenhorstii [Ces.&De Not.] (Sacc.), radiata [Wallr.](Sacc.), Rhododendri [De Not.](Sacc.), Rhodorae [Cooke](Berl.&Vogl.), rhytismodes [Bab.&Berk.](Sacc.), Rosa (Awd.), Rouxii [Mont.](Sacc.), socia (Penz.), sylvicola (Sacc.&Roum.), systema-solare [Fuck.](Sacc.), ? Vaginae [Lasch](Sacc.), veneta (Sacc.&Speg.), Violae [Lib.](Sacc.), Zaviana (Sacc.&Berl.) OK. und mit unveränderten Namen: *Laestaedia Cookeana* Sacc. = *Sphaerella punctiformis* Cooke = Carlia punctiformis OK.

Cellulosporium Peck = *Cytosporium* Sacc. „Peck" non Cytospora* Ehrbg. 1818. Cytosporium und —a sind als Wörter nicht genügend verschieden und der ursprüngliche Name, wenn auch ein nomen hybridum, ist überhaupt nicht zu verwerfen. Die Arten sind nach Saccardo sylloge III 470 Cellulosporium sphaerosporum* Peck und übertragen Cellulosporium basitrichum [Sacc.] OK.

Cephalotheca = Crepinula.

Ceratopodium Corda (1837) ic. fung. I 19 em. incl. *Graphium* Corda l. c. 18 non (—is) *Ad. 1763. Nach vorherrschendem, jetzt geregelten Gebrauch gelten Graphium&Graphis nicht als zweierlei Wörter, sodass Ceratopodium für *Graphium* zur Geltung kommt. Es sind bereits richtig benannt: C. album* Corda = *Graphium album* Sacc. und C. flavovirens* Corda = *Gr. fl.* Sacc. Weitere Arten hatte Corda l. c. nicht. Die anderen Arten sind nach Saccardo

syll. IV 609—619 von *Graphium* übertragen: Ceratopodium aeruginosum [Desm.](Sacc.), anomalum [Berk.](Sacc.), aterrimum [Welw. & Curr.](Sacc.), bicolor[Pers.](Sacc.), cavipes[Oud.](Sacc.), ceratostomodes(Speg.), chlorocephalum [Speg.](Sacc.), Curtisii (Sacc. = *Graphium leucocephalum* Sacc. l. c. 611 Nr. 6, non 615 Nr. 31), cinerellum (Speg.), claviforme (Preuss), Clavula [B. & C.](Sacc.), clavulatum [Mont.](Sacc.), coryneodes [Ell. & Ev.](Sacc.), Desmazieri (Sacc.), eumorphum [(Sacc.)], explicatum [B. & C.], fissum (Preuss), flexuosum [Mass.](Sacc.), giganteum [Peck] (Sacc.), glaucocephalum [Corda](Sacc.), glaucum (Preuss), gracile (Peck), griseum [Berk.](Sacc.), Grovei (Sacc.), leucocephalum [Wallr.](Sacc.), nanum [Ehrb.](Sacc.), nigrum [Berk.](Sacc.), obsoletum [B. & Br.](Sacc.), Passerinii (Sacc.), pelitnopus [Corda](Sacc.), penicilliodes (Corda), Phycomyces [Awd.](Sacc.), piliforme [Pers.](Sacc.), pistillare [Lév.] (Sacc.), pruinosipes[Peck](Sacc.), pusillum [Wallr.](Sacc.), rigidum [Pers.] (Sacc.), smaragdinum [Alb. & Schw.](Sacc.), socium (Sacc.), Stevensonii [B. & C.](Sacc.), stilbodeum (Corda), strictum (Preuss), subulata [Nees] (Sacc.), tenuissimum (Corda), typhinum [Wallr.](Sacc.), verticillatum (Speg.), xanthocephalum [Ditm.](Sacc.) OK.

Chaetocypha Corda 1829 in Sturm Flora II 3 t. 63 = *Cyphella* Fries 1823 non Cyphelium* Acharius 1814. Die Ableitung der Wörter ist dieselbe; nach Pfeiffer nomencl. *κυφελλον* = cavitas, poculum, nach Wittstein *κυφελλα* = Höhlung; nach Saccardo von „cyphella“ bez. „cyphellon“ abgeleitet; ihre Differenz ist also bloss orthographischer Art und *Cyphella* Fries daher durch das nächste verwendbare Synonym Chaetoscypha emendirt zu ersetzen: Chaetocypha variabilis* Corda hat für *Cyphella Goldbachii* Weinm. zu gelten. Die Arten sind nach Saccardo syll. VI 667 . . . von *Cyphella* übertragen: Chaetoscypha abieticola (Fries), albissima (Pat. & Doass.), albomarginata (Pat.), alboviolascens [Alb. & Schw.](Karst.), ampla (Lév.), australis (Speg.), Bananae (Cooke), binominata (*Cyph. Ravenelii* Sacc. Nr. 29 non Nr. 34 B. & Rav.), Bloxamii (B. & Phil.), brunnea (Phil.), candida (Jungh.), Capula [Holm.](Fries), catilla (Sm.), chromospora (Pat.), ciliata (Saut.), cinereo-fusca [Schw.](Sacc.), Cirsii (Crouan), convoluta (Cooke), Crouanii (Pat.), culmicola (Fries), Cupressi [Schw.](Fries), cupuliformis (B. & Rav.), cuticulosa [Dicks.](Berk.), Cyclas (Cooke & Phil.), densa (Berk.), digitalis (Fries), disseminata (R. & Br.), dochmiospora (B. & Br.), dumetorum (Bomm. & Rouss.), elegans (Saut.), epileuca (B. & C.), epileucina (Sacc.), episphaeria (Quél.), eruciformis (Batsch), faginea (Libert), farinacea (Kalch. & Cooke), fasciculata (B. & C.), ferruginea (Crouan), filicicola (B. & C.), filicina (Karst.), fraxinicola (B. & Br.), Friesii (Crouan), fulva (B. & Br.), furcata (B. & C.), galeata [Schum.](Fries), Gayana (Lév.), gibbosa (Lév.), Gilletii (Pat.), griseopallida (Weinm.), infundibuliformis [A. & S.](Fries), Juncei (Crouan), lacera (Fries), lactea (Bres.), laeta (Fries), leonina (Speg.), Libertiana (Cooke), Malbranchei (Pat.), Musae (Jungh.), muscicola (Fries), muscigena [Pers.](Fries), musicola (B. & C.), Neckerae (Fries), nivea (Crouan), niveola (Sacc.), ochroleuca (B. & Br.), Oudemansii (Sacc.), pallida (Rabh.), Palmarum (B. & C.), paraguayensis (Speg.), parasitica (B. & Br.), Peckii (Sacc.), Pelargonii (Kalchb.), pendula [Schwaeg.](Fries), perexigua(Sacc.), perpusilla (Berk.), Pimii (Phil.), pruinosa (B. & Br.), pteridophila (Cooke), pulchra (B. & Br.), punctiformis [Fries](Karst.), Ravenellii (B. & Rav. apud Sacc. l. c. Nr. 34, non Nr. 29 quae Ch. binominata OK.), reticulata (B. & Br.), Rubi

(Fuck.), ?rugulosa (Lév.), scariosa (Cesati), soleniodes (Karst.), spermodes (B.&Br.), stictodea (Speg.), straminea (Schroet.), stupea (B.&Br.), subgelatinosa (B.&Rav.), sulfurea (Fries), tabacina (Cooke&Phil.), Taxi (Lév.), Tuba (Weinm.), variolosa (Kalch.), vernalis (Weinm.), versicolor (B.&Br.), villosa [Pers.](Karst.), vitellina [Lév.](Pat.), zelandica (C.&Phil.) OK.

Chitonia = Clarkeinda.

Chlorospleniella § Karst. em. = *Coryne* Tul. 1865 non (—um) Nees* 1816. Da Coryneum und Coryne nur als Varianten eines Wortes gelten können, ist die Tulasne'sche Gattungsbenennung durch das nächste Synonym emendirt zu ersetzen. Die Arten sind nach Saccardo syll. V 641/6 von *Coryne* übertragen: Chlorospleniella atrovirens [Pers.](Sacc.), corticalis (Fuck.), Cylichnium [Tul.](Sacc.), Ellisii (Berk.), fennica (Karst.), gyrocephala (Berk.&Curt.), Hirneolus [Fries](Sacc.), prasinula (Karst.), sarcodes [Jacq.](Tul.), Starbaeckii (Karst.), stemmata (Karst.), striata [E.&E.](Sacc.), urnalis [Nyl.](Sacc.), vinosa (Berk.&Curt.), virella (Karst.) OK.

Christiaster OK. = *Gonatobotryum* Sacc. (1880) non (—ys) *Corda 1839. Diese Veränderung der Auslautsilbe ist nicht hinreichend zur Begründung eines anderen Gattungsnamens, sodass also das von Saccardo aufgestellte Genus anders zu benennen ist. Es sei dem hervorragenden Schweizer Botaniker D. H. Christ gewidmet, der auch in seinem Spicilegium canariense und seiner sehr lesenswerthen Frühlingsfahrt nach den Canarischen Inseln dieses Florengebiet behandelte. Die Arten sind nach Saccardo sylloge IV, 278 übertragen: Christiaster fuscens OK. (Sacc.) und maculicolus OK. [Wint.](Sacc.).

Cienkowskia = Willkommlangea.

Cladotrichum = Diplosporum Link cfr. pg. 280.

Cladothrix = Cohnidonum.

Clarkeinda OK. = *Chitonia* Fries (1836) hym., non DC.* „Moç.& Sessé“ 1824. Da die Zygophyllacee Chitonia gilt, hat diese Agaricinee einen anderen Namen zu erhalten. Ich widme diese z. Th. ostindische Gattung einem der gründlichsten Kenner ostindischer Pflanzen und unermüdlichen Bearbeiter derselben: Charles Baron Clarke M.A., F.R.S., F.L.S. aus Dankbarkeit und zur freundlichen Erinnerung an die im Himalaya angeknüpfte und in Kew erneuerte gute Bekanntschaft. Ueber die Bildung des Wortes Clarkeinda vergleiche die Einleitung § 9. Die Arten sind nach Saccardo sylloge V 992 von *Chitonia* übertragen: Clarkeinda Coprinus (Fries), pedilia (Berk.&Br.), poderes (Berk.&Br.), rubriceps (Cooke&Mass.) OK.

Clathro(i)dastrum Hall. (1742) enum. stirp. helv. 8 = *Stemonitis* Gled. 1749. Haller hat l. c. hat die Micheli'sche durchaus nicht zweifelhafte Gattung p. 214 t. 94 mit Diagnose aufgenommen und eine durch hellere Farbe abweichende Art dazu gestellt, aber diese nicht regelrecht benannt. Micheli's 2 Arten fig. 1 und 2 sind offenbar identisch und nur als major und minor unterschieden, aber dieser Unterschied ist minimal. Linné nannte schon 1753 diese Art *Clathrus nudus* L.; sie ist nach Saccardo syll. = *Embolus nigerrimus* Hall. (aber Haller hatte unter *Embolus* 3 Arten, von denen 2 nicht hierher gehören) = *Stemonitis fusca* Roth = Clathrodastrum nudum OK. Die anderen Arten sind nach Saccardo sylloge VII 397/9 von *Stemonitis* übertragen: Clathrodastrum cribrariodes ? (Fries), Dictyospora (Rost.), ferrugineum (Ehrh.), fluminense (Speg.), herbaticum (Peck),

Morganii (Peck), ? porphyrum (B.&C.), ? scintillans (B.&Br.), splendens (Rost.), Tubulina (Alb.&Schw.) OK.

Clitopilus = Orcella.

Coccosporium = Freynella.

Cohnidonum OK. = *Cladothrix* Cohn 1875 non § Moquin, genus Nutt. 1849. Die ältere Amaranthacee Cladothrix gilt, deshalb mag die homonyme „Gabe Cohn's" dessen Namen tragen. Die einzige Art ist Cohnidonum dichotomum OK. = *Cladothrix d.* Cohn. Es existirt ein älteres Synonym, welches aber nach Saccardo zweifelhaft ist.

Colletosporium Link 1824 em. = *Trichosporum* (+ *ium*) Fries 1825, 1849 non Don* 1822. Da die Gesneracea Trichosporum Don 1822 wiederherzustellen war (cfr. S. 477), muss die homonyme Pilzgattung, welche Fries übrigens sowohl —um als —ium schrieb, durch einen anderen Namen ersetzt werden. Das müsste auch ohnedies geschehen, denn Colletosporium Lk. hat sowieso die Priorität. Link hatte 2 Arten C. atrum* und umbrinum*, die später zu *Trichosporum atrum* Sacc. und *Tr. umbrinum* Sacc. wurden. Aelter wäre noch das zu dieser Gattung z. Th. gehörige *Alytrosporium* Link, aber von den 14 Arten, die Link zu diesem Genus, bez. vorher Subgenus stellte, gehören nur 4—5 hierher. Die Arten sind nach Saccardo syll. IV 288 etc. von *Trichosporium* übertragen: Colletosporium aterrimum [Corda](Sacc.), atratum [Fries](Sacc.), Berengerianum(Sacc.), brunneum [Schenk](Sacc.), chartaceum [Pers.](Sacc.), calcigenum [Link](Sacc.), Cerealis [Thuem.](Sacc.), Collae [Link](Sacc.), contaminans (Oud.), crispulum (Sacc.&Malbr.), densum (Karst.), echinobotryodes [Ces.](Sacc.), effusum [Corda](Sacc.), Fici (Pass.&Beltr.), Fiedleri [Rbh.](Sacc.), fuscescens (Cooke&Hark.), fuscum [Link](Sacc.), hamosum [Rabh.](Sacc.), holosericeum [Preuss](Sacc.), inosculans [Berk.](Sacc.), Lauri [Corda](Sacc.), Maydis [Gar.](Sacc.), microspermum (*Melanotrichum mic.* Corda = *Tr. Mel.* Sacc.), murinum [Link](Sacc.), nigricans (Sacc.), nigrum [Preuss](Sacc.), olivatrum [Sacc.](Mich.), palmicolum [Cooke](Sacc.), parietinum [Link](Sacc.), Plecotrichum (Sacc.), polyporum [Corda](Sacc.), Preussii (Sacc.), pullum [Fries](Sacc.), schoenophilum [Dur.&Mont.](Sacc.), sphaericum (Sacc.), sphaerospermum [Fuck.](Sacc.), splenicum (Sacc.&Berl.), tabacinum (Sacc.&Roum.), velutinum (Sacc.) OK.

Cookeina OK. = *Trichoscypha* Cooke 1879 non Hk.f.* in BHgp. 1862. Die ältere Anacardiacee gilt, sodass die Discomycetee anders zu benennen ist; sie möge den berühmten Namen ihres Begründers tragen. Die Arten sind nach Saccardo sylloge VIII 160/3 übertragen: Cookeina Afzelii [Fries], amoena [Lév.], discifera [Hazsl.], Hindsii [Berk.](Cooke), javanica [Nees&Lév.], insititia [B.&C.](Cooke), Notarisiana [Bagnis], sulcipes [Berk.](Cooke), tricholoma [Mont.](Cooke), viridirubescens [Bagnis] OK.

Corallodendron = Hasskarlinda cfr. pg. 172.

Cordana Sacc. = Preussiaster.

Cordana Preuss (1851) Linnaea 24 pg. 129 p. p. maxima non *Cordana* Sacc. 1886 (Preuss l. c. p. p. minima) incl. *Cacumisporium* Preuss l. c. 130 mit nur 1 Art, incl. *Acrothecium* Fuckel l. c. „Corda" sed non Corda = *Acrothecium* Sacc. 1886 non Corda 1838. Corda hatte 1838 nur eine Art unter *Trichothecium* § *Acrothecium*, nämlich *T. (A.) parasitans*, die nicht

mehr zu *Acrothecium* gehört und in den Registern von Saccardo syll. fehlt. Dann hat Preuss 1851 eine Art zu *Acrothecium* „Corda“ gestellt, welche nicht zur gleichnamigen Gruppe Corda's gehört und also kein genus novum, sondern ein genus erroneum ist und keine Existenzberechtigung hat. Gleichzeitig stellte Preuss 2 neue hierzu gehörige Genera auf, eines, Cordana*, zuerst mit mehreren Arten, welches gegenüber dem hinterher publicirten mit 1 Art gelten muss und zwar auch noch, nachdem nur 1 Art abgetrennt ward. Saccardo hat nun die Sache unrichtig behandelt: er hat das Genus erroneum beibehalten und Cordana auf den Minoritätstypus übertragen, was nun zu corrigiren ist. Es hat also zu gelten Cordana Preuss p. p. maj. 1851 für *Acrothecium* Sacc. 1886 und für *Cordana* Sacc. ist ein neuer Name zu wählen, sagen wir zu Ehren des Verfassers der Pilzflora von Hoyerswalde Preussiaster OK.

Es ist demnach wiederherzustellen: Cordana polyseptata* Preuss, C. pedunculata* Preuss und C. parvispora* Preuss. Dagegen wird aus *Cordana pauciseptata* Preuss: Preussiaster pauciseptatus OK. Die anderen Arten sind von *Acrothecium* Sacc. „Preuss“ nach Saccardo sylloge IV 483/6 übertragen: Cordana atra (Sacc.), bulbosa (Sacc.), crustacea [Schw.] (Sacc.), delicatula (B. & Br.), melanopus [Schw.] (Sacc.), obovata (Cooke), pumila (Sacc.), simplex (B. & Br.), tenebrosa [Preuss] (Sacc.) OK.

Coryne = Chlorospleniella.

Craterellus = Trombetta.

Crepinula OK. = *Cephalotheca* Fuck. 1869 non (—ium) Corda* 1838. Cephalothecium Corda ist giltig und im Wort von —a nur durch orthographische Licenz verschieden; also ist die Fuckel'sche Gattung neu zu benennen; sie sei dem Director des botanischen Garten in Brüssel, Fr. Crépin, gewidmet. Die Arten sind nach Sacc. syll. I 36/7 von *Cephalotheca* übertragen: Crepinula curvata (Fuck.), reniformis (Sacc. & Th.), sulfurea (Fuck.), trabea (Fuck.) OK.

Corticium = Terana.

Cortinarius = Gomphos.

Cryptospora = Winterella cfr. pag. 34.

Cyathodes (oides) Haller (1742) enum. stirp. helv. 17/18 „Mich.“, Ludw. (1747) def. gen. pl. 972 = *Cyathia* P.Br. 1756, Fries 1823 = *Cyata* Ad. 1763 = *Cyathus* Hall. (1768) = *Cyathea* Lév. 1849 non *Sm. 1791. Haller's 2 Arten, die er 1742 aufführt, sind:

Cyathus striatus Hoffm. = *Peziza striata* Huds. 1768 (noch nicht 1762) = *Cyathoides cyathiforme obscurum* Micheli 222 t. 102 fig. 2 (Druckfehler bei Haller t. 101) = *Cyathodes villosum fuscum* Haller 1742 = *Cyathus hirsutus intus striatus* Haller 1768 = *Peziza* Schaeff. (1763) fung. bav. II. t. 178 ohne regelrechten Speciesnamen = Cyathodes striatum OK.

Cyathus vernicosus DC. = *Nidularia v.* Bull. = *Peziza lentifera* L. 1753 p. p., Huds. 1762, beide c. syn. *Cyathoides cyathiformis cinereum* ... Micheli 222 t. 102 fig. 1 etc., auch c. syn. Vaillant 560 t. 11 f. 6—7, welche Haller ebenfalls 1742 bez. 1768 citirt = Cyathodes lentiferum OK. Der Name Cyathodes oder oides darf jetzt nicht mehr wegen dieser Endung verworfen werden, ist also wiederherzustellen. De Toni in Saccardo syll. citirt Cyathodes Hall. gar nicht und ebensowenig die Blüthenlese orthographischer Varianten, die sich die Autoren mit dem Worte *Cyathia* erlaubten, also ia, a, us, ea! Da „*Cyathus*“ fällt, braucht auch die grosse Farngattung Cyathea nicht anders benannt zu werden. Die anderen Arten sind nach Sacc. syll. VII

33—43 von *Cyathus* übertragen: Cyathodes ambiguum (Tul.), byssisedum [Jungh.] (Tul.), Colensoi (Berk.), complanatum (DC.), Dasypus (Nees), deforme (W.), desertorum (F.v.M.), emodense (Berk.), fasciculare [Schwein.] (DeToni), fimetarium (DC.), fimicolum (Berk.), Gayanum (Tul.), Hookeri (Berk.), intermedium [Mont.] (Tul.), Lessueurii (Tul.), limbatum (Tul.), melanospermum [Schwein.] (DeToni), microsporum (Tul.), Montagnei (Tul.), Novae-Zelandiae (Tul.), pallidum (Berk. & Curt.), pezizodes (Berk.), plicatum [Fries] (Tul.), Poeppigii (Tul.), Pusio (Berk.), rugispermum [Schw.] (DeToni), scutellare (Roth), simile (Cooke), stercoreum [Schw.] (DeToni), subiculosum (Kickx), sulcatum (Kalch.), Wrigthii (Berk.) OK.

Cyathus = Cyathodes.

Cyphella = Chaetocypha.

Cystophora = Voglinoana.

Cystopus = Albugo cfr. pag. 658.

Cytosporium = Cellulosporium.

Dactylum = Helminthophora cfr. pag. 772.

Daedalea = Striglia.

Delpinoina OK. = *Henriquezia* Pass. & Thuem. (1879) non Bth.* „Spruce“ 1854. Die Phanerogame Henriquezia „Spruce“ gilt, sodass die homonyme, viel später benannte Pilzgattung namenfrei wird. Ich benenne sie zu Ehren des ausgezeichneten Biologen Professor Fred. Delpino in Genua. Die Arten sind: Delpinoina lusitanica (Pass. & Thuem.), ? cinerascens [Schw. & Duby] (Sacc.) OK.

Detonina OK. = *Apiospora* Sacc. 1881 non Apiosporum Kze. 1817. Die Auslautendungen a oder ium bedingen keine Wortverschiedenheit; es ist daher *Apiospora* neu zu benennen. Diese Gattung sei Dr. J.B.DeToni gewidmet, der die Algen, wie Saccardo die Pilze, in einem gleich gross angelegten Werke herausgiebt. Die Arten sind nach Saccardo syll. I 539 etc. übertragen: Detonina apiospora [*Sphaeria* Dur. & Mont. = *A. Montagnei* Sacc.], comedens [Schw., B. & C.] (Sacc.), erysiphodes (Sacc. & Ell.), inserta [Berk. & Curt.] (Sacc.), Lloydii [Crouan] (Sacc.), parallela [Karst.] (Sacc.), Punctum (Sacc. & Speg.), Striola [Pass.] (Sacc.) OK.

Dicoccia = Glossophila.

Diplosporium Bon. = **Jacobaschella** cfr. pag. 280.

Drudeola OK. = *Peckia* Clinton 187.. non Vell.* 1825. Da ich Peckia Vell.* zu erneuern hatte (vergl. S. 402), ist diese Gattung namenfrei geworden, die ich nun dem vortrefflichen Pflanzengeographen und Palmenkenner Professor Dr. O. Drude widmen will. Die Arten sind nach Saccardo syll. III 217/8 von Peckia übertragen: Drudeola Sarraceniae (Peck & Clinton), Clintonii (Peck) OK.

Elaphomyces = Lycoperdastrum.

Endodesmia = Broomeola.

Eriosphaera Reich. = **Lasiosphaera.**

Eriosphaeria Sacc. = **Penzigina.**

Eurotium = Pyrobolus.

Fabreola OK. = *Urospora* H.Fabre (1880) Sphériacées du départ. de

Vaucluse, non Areschoug 1864 non (—ium) Fingerhut* 1836. Die Namen auf —a und —ium sind ungenügend verschieden. Die ältere Dematiee Urosporium gilt, sodass die Sphaeriacee namenfrei wird; sie verbleibe dem Begründer dieser Gattung. Die einzige Art ist *Urospora Cocciferae* H.Fabr. = Fabreola Cocciferae OK.

Freynella OK. = *Coccosporium* Corda 1837 non (—a) Wallr.* 1833. Coccospora und —ium sind zwei verschiedene Pilzgenera, von denen das zuletzt benannte namenfrei wird, weil dieser Wortunterschied in den Endungen nach vorherrschendem Gebrauch ungenügend ist. Ich gestatte mir, diese Gattung nach dem verdienstvollen Prager Botaniker und Baurath J. Freyn zu benennen. Die Arten sind nach Saccardo syll. IV 542 von *Coccosporium* übertragen: Freynella maculiformis OK. (Corda) und Fr. Unedonis OK. (De Not.).

Fuckelina OK. = *Macropodia* Fuck. 1869 non (—um) R.Br.* 1812 = *Octospora* Hedw. ex parte minima. Die Crucifere Macropodium gilt, sodass die homonyme Discomycetee anders zu benennen ist; sie sei dem Begründer dieser Gattung gewidmet. Die Arten sind nach Saccardo syll. VIII 158—160 von *Macropodia* übertragen: Fuckelina bulbosa [Hedw.], Corium [Weberb.] (Cooke), campylospora [Berk.], pubida [B.&C.], semitosta [B.&C.], hypocrateriformis [Schaeff.], Schweinitzii (Sacc.), tomentosa [Schum.], villosa [*Octospora v.* Hedw. 1786 = *Peziza fibrosa* Wall. 1831/3]. Die Autorcitate in [] beziehen sich auf andere Gattungen als *Macropodia*; die für *Macropodia* = () sind bei Saccardo meist nicht angegeben.

Fungo(i)daster Haller (1742) enum. stirp. helv. 58 = *Leotia* Hill 1751. Haller beschränkte die Micheli'sche Gattung Fungoidaster auf die § 1 „semine in superna parte donati," welche auf dem Typus der Gattung *Fungus gelatinus flavus* Vaill. 58 t. 13 fig. 7—9 = *Fungoidaster parvus gelatinosus* . . . Mich. 201 t. 82 fig. 2 = *Leotia lubrica* Pers. = Fungodaster lubricus OK. beruht. Die andere § Micheli's, welche *Craterellus* Pers., Fries, nunc Trombetta Ad. ist, schloss Haller aus. Haller hatte noch 3 Arten, von denen 2 n. s. n. sind [zu einer citirt er zwar eine Dillenius'sche Figur aber nur mit ?], aber seine 2. Art *F. corallinus gelatinosus* = *Fungus non vescus* 32 *aut granulosus corallinus* Loesel flor. boruss. 69 ist nach Streintz Nomenclator ebenfalls *Leotia lubrica* Pers. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. VIII 609—612 von *Leotia* übertragen: Fungodaster amarus [Lour.] (Fries), ater (Weinm.), atrovirens (Pers.), brunneolus (B.&Br.), chlorocephalus (Schw.), elegantulus (Kalchbr.), infundibuliformis [Schaeff.] (Fries), nanus [With.] (Fries), ochroleucus (Cooke&Hk.), platypodus [DC.] (Fries), rufus (Rostr.), stipitatus (Bosc. 1811; L. *viscosa* Fries 1823), unctuosus [Batsch] (Fries) OK.

Glossophila OK. = *Dicoccia* Trev. 1889 non (—um) Corda 1829. Dicoccum und Dicoccia sind als botanische Namen nicht genügend verschieden, ich benenne daher *Dicoccia glossophila* Trev. = Glossophila dicocca OK.

Gomphinaria Preuss (1851) Linnaea 24, 130 = *Acrotheca* Fuckel 1869/75 em. Sacc. 1880 non Acrothecium Corda § 1838, Lév. 1849 genus, non Sacc. 1880. Es hat Gomphinaria amoena* Preuss, die einzige Art des Genus von Preuss l. c., lege prioritatis für *Acrotheca amoena* Sacc. zu gelten; der Name *Acrotheca* könnte ausserdem nicht neben Acrothecium gelten und sind daher die anderen Arten von *Acrotheca* (cfr. Saccardo syll. IV 276) zu übertragen: Gomphinaria caulium [(Sacc.)], multispora [Preuss] (Sacc.), atra [Preuss] (Sacc.), Solani [(Sacc.)], Gei (Fuck.), leucospora [Bon.] (Sacc.) OK.

Gomphos Battarra (1755) fungi agri 33 t. 23 fig. E = *Cortinarius* Fries, non *Gomphus* † Pers. 1797 (§ 1801), non § Fries 1821 (syst. I 314, quae Gomphidius Fries 1833, Epicr. 318), non *Gomphia* Schreb. (quae nunc Ochna L. cfr. p. 105). Battara hatte nur 1 Art Gomphos atrorufus* Batt.; diese ist nach Streintz Nomenclator = *Cortinarius castaneus* Fries = *Agaricus cast.* Bull. Battarra giebt folgende Beschreibung: Ex Mucoris acervo surgit pedunculus oblongus rigidus cavus externe subrufus tantillum villosus in fibras longitudinales facile scinditur. Pileolus superne atrorufus vix carnosus, pannum aemulatur. Sulci nigricantes, qui pedunculum non tangunt. Pro velo fila quaedam habet implicata ut aranea; er stellt Gomphos in die Classe VII: de fungis solitariis velum sulcos obtegens pro annulo habentibus. Ueber die Art selbst mag ein Zweifel gestattet sein, über das Genus selbst kaum; Battarra giebt die wichtigsten Merkmale von *Cortinaria*, u. a. das Velum araneosum an. Die Arten sind nach Saccardo syll. V 889—982 übertragen:

Gomphus acutus [Pers.](Fries), albocyaneus (Fries), alboviolaceus [Pers.](Fries), allutus (Fries), alutipes [Lasch](Fries), amurceus (Fries), anfractus (Fries), angulosus (Fries), annexus (Britz.), anomalus (Fries), anthracinus (Fries), apparens (Britz.), Archeri (Berk.), arenarius (Quél.), arenatus [Pers.](Fries), argentatus [Pers.](Fries), argutus (Fries), arquatus (Alb. & Schw.), armeniacus [Schaeff.](Fries), armillatus [Alb. & Schw.](Fries), arvinaceus (Fries), asper (Peck), atrovirens (Kalchb.), aureifolius (Peck), autumnalis (Peck), azureus (Fries), balaustinus (Fries), balteatus (Fries), basalis (Peck), Berkeleyi (Cooke), Berlesianus (Sacc. & Cub.), bibulus (Quél.), biformis (Fries), bivelus (Fries), blandulus (Britz.), bolaris [Pers.](Fries), bovinus (Fries), Bresadolae (Schulz.), brunneofulvus (Fries), brunneus [Pers.](Fries), bulbosus [Sow.](Fries), Bulliardii [Pers.](Fries), coerulescens (Fries), callisteus (Fries), calochrous [Pers.](Fries), calopus (Karst.), camphoratus (Fries), camurus (Fries), candelaris (Fries), caninus (Fries), castellanus (Peck), castaneodes (Peck), castaneus [Bull.](Fries), catskillensis (Peck), causticus (Fries), centrifugus (Fries), cephalixus [Secr.](Fries), cinereoviolaceus [Pers.](Fries), cinnabarinus (Fries), cinnamomeus [L.] (Fries), claricolor (Fries), cliduchus [Secr.](Fries), Clintonianus (Peck), cohabitans (Karst.), collinitus [Pers.](Fries), coloratus (Peck), colus (Fries), colymbadinus (Fries), communis (Peck), compar [Weinm.](Fries), concinnus (Karst.), consobrinus (Karst.), Cookei (Quél.), copakensis (Peck), corrosus (Fries), corrugatus (Peck), coruscans (Fries), cotoneus (Fries), crassus (Fries), craticius (Fries), croceocoeruleus [Pers.](Fries), croceoconus (Fries), croceofulvus [DC.](Fries), crocolitus (Quél.), crystallinus (Fries), cumatilis (Fries), cyanites (Fries), cyanopus [Secr.](Fries), cypriacus (Fries), damascenus (Fries), decipiens [Pers.](Fries), decolorans [Pers.](Fries), decoloratus (Fries), decumbens [Pers.](Fries), delibutus (Fries), depexus (Fries), depressus (Fries), detonsus (Fries), diabolicus (Fries), dibaphus (Fries), dillutus [Pers.](Fries), distans (Peck), divulgatus (Britz.), dolobratus (Fries), duracinus (Fries), effictus (Britz.), egerminatus (Britz.), elatior (Fries), elegantior (Fries), elotus (Fries), emollitus (Fries), emunctus (Fries), epipoleus (Fries), erugatus [Weinm.](Fries), erythrinus (Fries), evernius (Fries), extricabilis (Britz.), fallax (Quél.), fasciatus (Fries), finitimus (Britz.), firmus (Fries), fistularis (Britz.), Flabellum (Fries), flexipes (Fries), fraudulosus (Britz.), Friesii (Bres.), fucatophyllus (Lasch), fucilis (Britz.), fucosus (Britz.), fulgens (Alb. & Schw.), fulmineus (Fries), fulvescens (Fries), fundatus (Britz.), fuscoviolaceus (Peck), gentilis (Fries),

germanus (Fries), glandicolor (Fries), glaucopus [Schaeff.] (Fries), grallipes (Fries), haematocheilis [Bull.] (Fries), helvellodes (Fries), helvolus (Fries), hemitrichus [Pers.] (Fries), herpeticus (Fries), hinnuleus (Fries), hircinus (Fries), hircosus (Britz.), Hoeftii [Weinm.] (Fries), janthipes (Secr.), jasmineus (Fries), illibatus (Fries), iliopodius [Bull.] (Fries), illuminus (Fries), imbutus (Fries), impennis (Fries), incisus [Pers.] (Fries), infraxus [Pers.] (Fries), infucatus (Fries), injucundus [Weinm.] (Fries), insignis (Britz.), intentus (Fries), interspersellus (Britz.), iodes (B. & C.), irregularis (Fries), isabellinus [Batsch] (Fries), jubarinus (Fries), Junghuhnii (Fries), Krombholzii (Fries), laetior (Karst.), laniger (Fries), lapidophilus (Peck), largus (Fries), latus [Pers.] (Fries), Lebretonii (Quél.), legitimus (Britz.), leucophanes (Karst.), leucopus [Bull.] (Fries), licinipes (Fries), lignarius (Peck), lilacinus (Peck), limonius (Fries), Lindgrenii (Fries), liquidus (Fries), liratus (Fries), lividoochraceus (Berk.), Livor (Fries), longipes (Peck), lustratus (Fries), luteofuscus (Peck), luxuriatus (Britz.), macropus (Fries), maculosus [Pers.] (Fries), malachius (Fries), malicorius (Fries), melanotus (Kalchb.), microcyclus (Fries), miltinus (Fries), milvinus (Fries), modestus (Peck), mucifluus (Fries), multiformis (Fries), multivagus (Britz.), muricinus (Fries), myrtillinus (Fries), naevosus (Fries), Napus (Fries), nexuosus (Britz.), nigrellus (Peck), nitidus (Fries), obtusus (Fries), ochraceus (Peck), ochroleucus [Schaeff.] (Fries), ochrophyllus (Fries), odorifer (Britz.), olivaceus (Peck), olivascens (Batsch), ophiopus (Peck), opinus (Fries), orellanus (Fries), orichalceus (Batsch), paleaceus [Weinm.] (Fries), pansus (Fries), papulosus (Fries), paragandis (Fries), pateriformis (Fries), pavonius (Fries), penicillatus (Fries), periscelis (Fries), pholideus (Fries), phrygianus (Fries), plumbosus (Fries), plumiger (Fries), pluvius (Fries), porphyropus (Fries), praephyllus (Karst.), prasinus [Schaeff.] (Fries), priviquus (Fries), psammocephalus [Bull.] (Fries), pulchrifolius (Peck), pulcher (Peck), punctatus [Pers.] (Fries), purpurascens (Fries), quaesitus (Britz.), quadricolor [Scop.] (Fries), rapaceus (Fries), raphanodes [Pers.] (Fries), recensitus (Britz.), redactus (Britz.), Reedii (Berk.), refrectus (Britz.), regularis (Peck), renidens (Fries,, reticulatus (Fries), Riederi [Weinm.] (Fries), rigens [Pers.] (Fries), rigidus [Scop.] (Fries), Robinsonii (Mont.), robustus (Peck), rubidus (Mont.), rubricosus (Fries), rubrocinereus (Peck), rufoolivaceus [Pers.] (Fries), rustus (Fries), rusticus (Karst.), saginus (Fries), Salor (Fries), sanguineus [Wulf.] (Fries), saturninus (Fries), scandens (Fries), scanuosus (Fries), scaurus (Fries), sciophyllus (Fries), scutulatus (Fries), sebaceus (Fries), separabilis (Britz.), serarius (Fries), sericeps (Peck), sororius (Karst.), spadiceus (Fries), sphagnophilus (Fries), sphaerosporus (Peck), spilomeus (Fries), splendidus (Pek), sporadicus (Britz.), squamulosus (Peck), stemmatus (Fries), stillatitius (Fries), subferrugineus [Batsch] (Fries), subglutinosus (Karst.), sublanatus [Sow.] (Fries), subnotatus [Pers.] (Fries), subpurpurascens [Batsch] (Fries), subsimilis [Pers.] (Fries), subtortus [Pers.] (Fries), suillius (Fries), sulfurinus (Quél.), suratus (Fries), tabularis (Fries), Talus (Fries), testaceocanescens [Weinm.] (Fries), tophaceus (Fries), tortuosus (Fries), torvus (Fries), traganus (Fries), tricolor (Mont.), triformis (Fries), triumphans (Fries), turbinatus [Bull.] (Fries), turgidus (Fries), turmalis (Fries), uliginosus (Berk.), unimodus (Britz.), uraceus (Fries), urbicus (Fries), valgus (Fries), variegatus (Bres.), variicolor [Pers.] (Fries), varius [Schaeff.] (Fries), venetus (Fries), venustus (Karst.), vernalis (Peck), vespertinus (Fries), vinosus (Cooke), violaceus [L.] (Fries),

vibratilis (Fries), visitatus (Britz.), Weddellianus (Mont.), Wrightii (B. &C.), zinziberatus [Scop.](Fries) OK. und *Cortinarius lilacinus* Sacc. 1881 l. c. p. 962 non C. lilacinus Peck 1872/6 in Sacc. l. c. p. 926 = Gomphus Saccardoanus OK.

Gonatobotryum = Christiaster.

Granularia Roth (1791) in Usteri Ann. Bot. I 6, Gm. (1791) syst. 1487 = *Nidularia* Tul. 1844 non Bull. (1780) Champ. I 164; Herb. de la France pl. 488. Bulliard hatte 1780 3 *Nidularia*-Arten, von denen 2 (*vernicosa, striata*) zu *Cyatha* nunc Cyathodes Haller geworden sind und *N. laevis* Bull. = *Nidularia Crucibulum* Fries = Crucibulum vulgare Tul. ist. Nidularia Tul. oder Fries & Nordh. ist ein späteres anderes Genus, sodass nun Granularia Roth, die DeToni als § aufführt, für *Nidularia* Tul. den Altersvorzug und zu gelten hat. Es ist also Granularia pisiformis* Roth anstatt *Nidularia pisiformis* Tul. wieder herzustellen. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. VII 29—32 von *Nidularia* übertragen: Granularia australis (Tul.), bonariensis (Speg.), confluens (Fr. & Nordh.), corrugata [Wall.](Tul.), dentata (With.), denutata (Fr. & Nordb.), Durieuana (Tul.), farcta [Roth](Fries), garganica (Rbh.), globosa [Ehrb.](Fries), granulifera (Holmsk.), pulvinata [Schwein.] (Fries), rubella (Ell. & Everh.) OK.

Ich habe die Namensveränderung dieser Gruppe erst gefunden, nachdem pag. 698 schon gedruckt war und kann nun Nidularium* Lem. anstatt *Aregelia* wieder gelten, weil *Nidularia* hinfällig ward.

Graphium = Ceratopodium.

Gymnodiscus = Zukalina.

Halterophora Endl. 1836 = *Tipularia* Chev. 1822 non Nutt.* 1818. Endlicher gen. Nr. 294 identificirt selbst sein Genus mit dem von Chevalier und hat dessen Name zu gelten, weil die ältere Orchidaceengattung Tipularia gilt. Es wird also *Tipularia fulva* Chev. zu Halterophora fulva OK.

Harziella OK. = *Trichocladium* Harz 1871 non (— us) Pers. 1807. Die Homamelidee Trichocladus gilt und sei daher diese Pilzgattung nach ihrem Begründer benannt. Die einzige Art ist Harziella aspera OK. (Harz).

Henriquezia = Delpinoina.

Hirneola = Auricula.

Hydrogera Wigg. (& Weber 1780) fl. Hols. 110 = *Pilobolus* Tode (1784) Schr. Naturf. Ges. Berlin V 46. Es wird *Hydrogera crystallina* Wigg. c. syn. *Mucor obliquus* Scop. 1772, die einzige Art Wiggers, von Tode 1790 mit seinem *Pilobolus crystallinus* identificirt und scheint bloss wegen der Zweisprachigkeit das Wort Hydrogera verworfen zu sein; die Art hat Hydrogera obliqua OK. (Scop.) zu heissen. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. VII 184/8 von *Pilobolus* übertragen: Hydrogera argentina (Speg.), exigua (Bain.), intermedia [Coem.](Karst.), Kleinii (Van Tiegh.), lentigera (Corda), longipes (Van Tiegh.), minuta (Speg.), nana (Van Tiegh.), Oedipus (Mont.), pestis-bovinae (Hallier), reticulata (Van Tiegh.), rorida [Bolt.](Pers.), rosea (Speg.) OK.

Hymenula = Hymenella cfr. pag. 56.

Ithyphallus = Phallus.

Knyaria OK. = *Tubercularia* Pers. 1794, „Tode“ 1790 p. p. 1/4, non

Wigg. 1780. Infolge Wiederherstellung von Tubercularia Wigg. (& Web.) 1780 (vergl. unter den Lichenes) ist die Pilzgattung *Tubercularia* Pers. „Tode“ anders zu benennen; diese hat kein Synonym und sei Professor L. Kny verehrt, dessen klarer fliessender Vortrag im Colleg mir noch in angenehmer Erinnerung ist, trotzdem das Colleg regelmässig im Winter schon früh von 8—9 Uhr stattfand; aber es fesselte so, dass das Auditorium auch zu dieser ungewöhnlichen Zeit stets gut besetzt war. Die Arten sind nach Saccardo sylloge IV von *Tubercularia* übertragen: Knyaria abyssinica (*carnea* Pass. 3652 in Sacc. addid. 389, non Nr. 3046), Aesculi (Opiz), Ailanthi (Cooke), apiospora (Dur. & Mont.), argentina (Speg.), Berberidis (Thüm.), Brassicae (Lib.), Calycanthi (Schw.), carnea [Corda] (Sacc. 3046 non Pass. 3652 quae abyssinica OK.), carneola (Corda), carpogena (Corda), cava (Corda), Celastri (Schw.), ciliata (Ditm.), circinata (Lév.), Citri (Riv. Parass.), concentrica (Mont. & Fr.), confluens (Pers.), Corchori (Preuss), depressa (Lév.), difformis (Schw.), dryophila (Pass.), dubia (Link), effusa (Corda), erumpens (Corda), Evonymi (Roum.), Eucalypti (Cooke & Hark.), expallens (Fries), fatiscens (Schw.), Filicis (Lasch), floccosa (Link), Galii (Lév.), gallarum (Lév.), Geranii (Cooke & Harkn.), granulata (Pers.), gyrosa (Opiz), herbarum (Fries), hysterina (Corda), insignis (Cooke & Harkn.), Laburni (Opiz), Léveilléi (Bert. & Sacc.), leucopus (Pers.), liceodes (Fries), lichenicola (Sacc.), lutescens (Link), Magnoliae (Pers.), marginata (Preuss), Menispermi (Fries), minor (Link), Mori (Opiz), mutabilis (Nees), nigricans (Link), pezizodea (Schw.), Pinastri (Corda), pinophila (Corda), Pircuniae (Speg.), polycephala (Lev.), pulverulenta (Speg.), purpurata (Corda), radicalis (Schw.), resinae (Thuem.), Rubi (Rabh.), Sambuci (Corda), sarmentorum (Fries), subdiaphana (Schw.), subpedicellata (Schw.), vaginata (Corda), versicolor (Sacc.), Volutella (Corda), vulgaris (Tode) OK.

Lachnea = Scutellinia.

Lactaria = Lactifluus.

Lactifluus § Pers. (1801) syn. fung. XVI 429 sectio Agarici; Roussel (1806) flore Calvados 66 ut genus = *Lactaria* Pers. 1797, —*us* DC. 1805 Fries 1838 non Lactaria* Rumpf 1742. Nachdem die Apocynacee Lactaria Rumpf erneuert ward, ist *Lactaria* (*us*) Pers. durch einen anderen Namen zu ersetzen und zwar Lactifluus, welcher zunächst auf dem Typus der Gattung *Agaricus lactifluus* L. = Lactifluus quietus OK. (Fries) basirt; Persoon benannte alle folgende ungesperrt gedruckten und mit * versehene Arten als A. Lactifluus controversus, deliciosus, exsuccus etc., setzte also zu jedem der vielen Artennamen auf aussergewöhnliche Weise das Wort Lactifluus vor, sodass diese Namen unter seinem Citat weiter beizubehalten sind. Die Arten sind nach Saccardo sylloge V 423—453 von *Lactarius* übertragen: Lactifluus acer [Bolt.] (Fries), adscitus (Britz.), affinis (Peck), albidus (Peck), alpinus (Peck), aquifluus (Peck), argematus (Fries), aspideus (Fries), aurantiacus (Fries), blennius (Fries), camphoratus [Bull.] (Fries), capsicodes (Fries), capsicum (Fries „Schulz“), Chelidonium (Peck), chrysorrheus (Fries), ciliciodes (Fries), cinereus (Peck), circellatus [Batt.] (Fries), coerulescens (Dur. & Lév.), conditus (Pritz.), controversus* Pers. (Fries), corrugis (Peck), crampylus (Otto), Cremor (Fries), curtus (Britz.), Cyathula (Fries), deceptivus (Peck), decipiens (Quél.), deliciosus* Pers. [L.] (Fries), distans (Peck), exsuccus* Pers., fascinans (Fries), flammeolus [Poll.] (Fries), flexuosus (Fries), fuliginosus (Fries), Gerardii (Peck), glycosmus

(Fries), griseus (Peck), helvus (Fries), homaemus (Britz.), hygrophorodes (Berk. & Curt.), hysginus (Fries), ichoratus [Batsch] (Fries), jecorinus (Fries), illachrymans (Berk. & Rav.), impolitus (Fries), Indigo [Schwein.] (Fries), insultus (Fries), intermedius (Krombh.), lateripes [Desm.] (Fries), lilacinus (Lasch), lignyotus (Fries), lividatus (Berk. & Curt.), luridus* Pers. (Fries), mammosus (Fries), minimus (Worth. Sm.), mitissimus (Fries), musteus (Fries), obliquus (Fries), obnubilus (Lasch), oedematopus [Scop.] (Fries), pallidus* Pers. (Fries), paludinellus (Peck), pannucius (Fries), parvus (Peck), pergamenus [Sw.] (Fries), picinus (Fries), piperatus* Pers. [Scop.] (incl. *L. acer* Pers. non OK.), platyphyllus (Peck), plumbeus* Pers. [Bull.] (Fries), princeps (Berk.), pyrogalus* Pers. [Bull.] (Fries), pubescens (Fries), regalis (Peck), repraesentaneus (Britz.), resinus (Fries), rigens (Dur. & Lév.), rubescens (Schrad.), rubrocinctus (Fries), rufus [Scop.] (Fries), rutaceus (Lasch), sanguifluus (Fries), scoticus (Berk. & Br.), scrobiculatus [Scop.] (Fries), serifluus [DC.] (Fries), sordidus (Peck), spinulosus (Quél.), stenophyllus (Berk.), squalidus (Fries), subdulcis* Pers. [Bull.] (Fries), subpurpureus (Peck), subtomentosus (Berk. & Rav.), subumbonatus (Lindgr.), tabidus (Fries), Terrei (Berk. & Br.), thejogalus* Pers. [Bull.] (Fries), tithymalinus [Scop.] (Fries), torminosus* Pers. (Schaeff.), trivialis (Fries), turpis (Fries), umbrinus* Pers. (Fries), utilis (Weinm.), uvidus (Fries), varius (Peck), vellereus (Fries), venustus (Dur. & Lév.), vietus (Fries), violascens [Otto] (Fries), viridis [Paul.] (Fries), volemus (Fries), zonarius [Bull.] (Fries; incl. *L. flexuosus* Pers. non OK.) OK.

Laestadia = Carlia.

Lasiosphaera Reichardt (1870) Botanik der Novara-Reise I 135 = *Eriosphaera* Reich. l. c. non Less.* 1832. In Saccardo syll. VII 96 ist *Eriosphaera* vorangestellt und Lasiosphaera Reich. non Cass. dazu als Synonym citirt; es giebt aber kein giltiges und überhaupt kein Cassini'sches Genus Namens *Lasiosphaera*. Dagegen gilt die Composite Eriosphaera Less. Die Pilzart hat also den Namen Lasiosphaera Fenzlei* Rchdt. zu behalten. Reichardt schrieb l. c. in einer Fussnote: „Ich habe ursprünglich diese Gattung *Eriosphaera* genannt; da es aber schon ein Genus dieses Namens von Cassini giebt, so ändere ich die Benennung in Lasiosphaera um." Da war ganz richtig bis auf das irrige Citat „Cass." anstatt Lessing. Weshalb Saccardo die Nomenclatur wieder verdarb, ist mir nicht erklärlich.

Latzinaea OK. = § *Nolanea(a)* Fries 1821 non L.* 1762. Fries schrieb sowohl *Nolana* als *Nolanea* und hat die Gruppe nur als Tribus so benannt. Saccardo in Syll. V 716—729 führt sie als Genus auf; die Arten sind nach Saccardo l. c. übertragen: Latzinaea acceptanda (Britz.), araneosa (Quél.), Babingtonii (Blox.), bryophila (Boud. & Roz.), carneovirens (Jungh.), casta (Mac-Owan), cetrata (Fries), clandestina (Fries), Clintoniana (Peck), coclos (Fries), coelestina (Fries), conferenda (Britz.), conica (Peck), cruentata (Quél.), delicatula (Peck), dissidens (Britz.), dissentiens (Britz.), elaphines (Berk. & Br.), exilis (Fries), fulvolanata (Berk. & Br.), fulvostrigosa (Berk. & Br.), fumosella [Rbh.] (Wint.), fuscifolia (Peck), helicta (Berk.), hesperidum (Brig.), hirtipes (Schum.), icterina (Fries), ignita (Britz.), incarnata (Quél.), inflata (Britz.), Infula (Fries), intersita (Britz.), juncea (Fries), Kretzschmarii (Rabh.), lasia (Berk. & Br.), limosa (Fries), macra (Britz.), mammosa [L. p. p.] (Fries), minuta (Karst.), Monachela (Quél.), nigripes (Trog.), pascua [Pers.] (Sacc.), picea (Kalchb.), pisciodora (Cesati), placenda (Britz.), pleopodia

[Bulb.], postuma (Britz.), proletaria (Fries), promiscua (Britz.), quadrata (Berk. & Curt.), rubida (Berk.), rufocarnea (Berk.), staurospora (Bres.), subpostuma (Britz.), verecunda (Fries), versatilis (Fries), vinacea (Fries), viridifluens (Lasch) OK. Ich habe diese Pilzgattung, welche wegen der seit 1762 stets giltig gewesenen homonymen Solanacee Nolana L. aus Chili und Peru neu zu benennen war, dem Director des statistischen Amtes in Buenos Ayres Dr. hon. caus. F. Latzina gewidmet, der neuerdings auch ein vortreffliches Werk über die Geographie der Republik Argentinien mit vielen Specialkarten herausgegeben hat.

Lentinus = Pocellaria.

Leotia = Fungodaster.

Lepiota = Mastocephalus.

Leptoglossum = Xanthoglossum.

Leptotrichia = Leucothrix.

Leucothrix Oersted (1844) de regionibus marinis 44 = *Leptothrix* Ktzg. p. p. (1843) = *Ophryothrix* Borzi 1878 = *Leptotrichia* Trev. non Leptotrichum* Corda 1842. *Leptotrichia* Trev., welchen Namen Saccardo bevorzugt, ist nebst *Leptothrix* nur eine orthographische Variante von Leptotrichum und hat auch nicht die Priorität vor den 2 von Saccardo dazu gestellten *Ophryothrix* und Leucothrix. Es hat Leucothrix Mucor* Oerst., die einzige Art, welche Oersted l. c. hat, für *Leptotrichia Mucor* Trev. zu gelten. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. VIII 932/5 übertragen: Leucothrix amphibola (Trev.), cellaris (Hansg.), nivea [Rabh.] (Trev.), parasitica [Ktzg.] (Trev.), radians [Ktzg.] (Trev.), rigidula [Ktzg.] (Trev.), spissa [Rabh.] (Trev.), tenuis [Winogr.] (Trev.), tenuissima [Winogr.] (Trev.), Thuretiana [Borzi] (Trev.) OK.

Libertiella = Nicholsoniella.

Lycoperdastrum Haller (1742) enum. stirp. helv. 13 = *Elaphomyces* Nees 1820. Der Name stammt von Micheli, dessen Gattung allerdings wesentlich aus Scleroderma bestand. Da aber Haller nach 1735, dem Anfang unserer Nomenclatur, diesen Namen zuerst und nur für eine hierhergehörige Art: Micheli t. 99 f. 4 c. syn. *Tubera cervina* C. Bauh. & Hirschbrunst Offin. = *Lycoperdon cervinum* L. = *Scleroderma cerv.* Pers. = *Elaphomyces granulatus* Fries = Lycoperdastrum cervinum OK. aufnahm, so hat der Name nur für diese Gattung zu gelten. Die anderen Arten sind nach Saccardo sylloge VIII 864—871 von *Elaphomyces* übertragen: Lycoperdastrum aculeatum (Vitt.), anthracinum (Vitt.), asperulum (Vitt.), atropurpureum (Vitt.), citrinum (Vitt.), cyanosporum (Tul.), decipiens (Vitt.), echinatum (Vitt.), foetidum (Vitt.), leucosporum (Vitt.), Léveilléi (Tul.), maculatum [Corda] (Vitt.), Morettii (Vitt.), mutabile (Vitt.), papillatum (Vitt.), Persoonii [Corda] (Vitt.), piriforme (Vitt.), reticulatum (Vitt.), septatum (Vitt.), variegatum [Corda] (Vitt.) OK.

Lycoperdodes (oides) Haller (1742) enum. stirp. helv. 13 = *Endacinus* Raf. (1814) Précis somiol. 51 = *Polysaccum* DC. 1815. Haller hatte nur eine Art: *Lycoperdodes atrum pulpa flava & cellulis fimbriatis*, die er sonst noch weiter beschreibt und welche von den Autoren, auch von Saccardo, mit *Polysaccum Pisocarpum* Fries 1829 identificirt wird. Doch ist diese Art anders zu benennen, da sie = *Polysaccum acaule* DC. 1815 = *Endacinus tinctorius*

Raf. 1814 = Lycoperdodes tintorium OK. ist. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. VII 146—150 von *Polysaccum* übertragen:
Polysaccum olivaceum Fries 1829 = *Lycoperdon capsuliferum* Sowerb. ± 1809 = Lycoperdodes capsuliferum OK.
P. tinctorium Mont. (nach 1835) non L. tinctorium OK. = L. canariense OK.
P. subarrhizum Fries = *Lycoperdon arrhizon* Scop. 1786 = L. arrhizon OK.

Ferner mit gleichen Artennamen: Lycoperdodes australe (Lév.), boreale (Karst.), conglomeratum (Fries), Cranium (Lév.), crassipes (DC.), degenerans (Fries), herculeum [Pall.] (Fries), leptothecum (Reich.), marmoratum (Berk.), tuberosum (Fries „Micheli"), turgidum (Fries) OK.

Macropodia = Fuckelina.

Masseeola OK. = *Sparassis* Fries 1819 non Sparaxis* Ker 1805 gen. Iridac. Die Differenz von ss und x ist nur eine orthographische und hat daher die Pilzgattung einen anderen Namen zu erhalten. Ich will sie dem in Kew arbeitenden Mycologen George Massee zur freundlichen Erinnerung widmen. Die Arten sind nach Saccardo syll. VI 690/1 von *Sparassis* übertragen: Masseeola crispa [Wulf.] (Fries), laminosa (Fries), spathulata [Schw.] (Fries), tremellodes (Berk.), foliacea (St. Amans) OK.

Mastocephalus Battarra (1755) fungi agri 30 t. 10 fig. A. = *Lepiota* § Pers., Fries 1821. Die abgebildete Art ist *Lepiota cepaestipes* Sow. nach freundlicher Bestimmung von E. Jacobasch und deckt sich auch gut mit der Figur, die Gillet in Hymenomyc. de France davon giebt. Die Identität mit Lepiota bestätigte mir auch Prof. Magnus und Herr Hennings. Die andere Art ist nicht abgebildet und bezüglich der Art nicht sicher bestimmbar. Die Angaben von Streintz Nomenclator über Mastocephalus Battarra sind unrichtig; er identificirt zwar die Arten von Battarra mit solchen, die zu *Lepiota* gehören (*mastoideus*, *procerus*), aber Battarra hat die Namen *agaricinus* und *procerus* l. c. nicht angewendet und t. 10 fig. B. „procerus" ist von Battarra gar nicht als Mastocephalus aufgeführt worden, sondern nur dieser Gattung unter dem Namen Fungus .... nachgesetzt worden, wie Battarra es öfter mit Fungus-Arten that, über deren Gattungszugehörigkeit er nicht sicher war.

Es ist zu dieser Gattung auch *Galericulus* Battarra 33 t. 7 fig. F fraglich bestimmt worden, während Streintz dieses genus n. s. n mit *Agaricus galericulatus* Scop., also Mycena galericulata Sacc. identificirte; aber das ist unrichtig, weil es in der 7. Classe Battarra's, die mit Schleier diagnosticirt wird, untergebracht ist; fast Jeder, den ich um Bestimmung bat, hat ein anderes Genus für *Galericulus* Battarra vermuthet, sodass dieses wohl als genus inextricabile gelten darf. Ebenso unsicher ist *Calantica* Battarra 30 t. 7 fig. B, welche bald für *Armillaria*, bald für *Tricholoma*, bald für *Lepiota* gehalten worden ist.

Es hat also die zweifellose Mastocephalus 1755 für *Lepiota* einzutreten. Die Arten sind nach Saccardo syll. V 27—72 von *Lepiota* übertragen:

Mastocephalus acutesquamosus (Weinm.), adoreus (B. & Br.), alapochrous (B. & Br.), alborusseus (B. & Br.), albuminosus (Berk.), albus (Bres.), alphitochrous (B. & Br.), americanus (Peck), amianthinus (Scop.), Anax (Berk.), angustanus (Britz.), anthomyces (B. & Br.), aspratus (Berk.), auctus (B. & C.), aulacergates (B. & Br.), australis (Mont.), austrilianus (Fries), Badhamii (Berk.), Beckleri (Berk.), biornatus (B. & Br.), Bouderi (Bres.), bonariensis (Speg.), Bresadolae (Schulz.), bubalinus (Berk.), Bucknallii (B. & Br.), bulbipes (Mont.), Carcharias (Pers.), carneifolius (Fries), caryophyllus (B. & C.), castaneus (Quél.), cepaestipes (Sow.), cheimonoceps

(B.&C.), cinnabarinus (Schw.), citrophyllus (B.&C.), clypeolarius [Bull.] (Fries), colubrinus (Krombh.), columbicolor (B.&Br.), continuus (Berk.), coprinopsis (Mont.), coramogenes (B.&Br.), cristatellus (Peck), cristatus (Alb.&Schw.), cuculliformis (Fries), cultorum (B.&C.), delicatus (Fries), Deliciolum (Berk.), demissanulus (Secr.), densifolius (Gill.), denutatus (Rabh.), depravatus (B.&C.), dolichaulus (B.&Br.), earochrous (B.&Br.), ermineus (Fries), epicharis (B.&Br.), eryphaeus (B.&Br.), erythrogrammus (B.&Br.), erythrostictus (B.&Br.), excoriatus (Schaeff.), euconiatus (B.&Br.), extructus (Berk.), flagellatus (B.&Tr.), felinus (Pers.), flavidorufus (B.&Br.), floralis (B.&C.), Forquignoni (Quél.), Friesii (Lasch), fulvastrus (B.&C.), furnaceus (Letell.), fuscosqameus (Peck), Georginae (Sw.), gliodermus (Fries), gracilentus (Krombh.), granosus (Berk.), granulosus (Batsch), hapalochrous (B.&Br.), hapalopodus (Kalchb.), helveotus (Bres.), hemichlorus (B.&Br.), hemisclerus (B.&C.), hemisoodes (B.&C.), hispidus (Lasch), holosericeus (Fries), holospilotus (B.&Br.), illinitus (Fries), implanus (Berk.), inebriatus (B.&C.), inoculatus (Fries), irroratus (Quél.), Kunzei (Fries), lenticularis (Lasch), leontoderes (B.&Br.), lepidophorus (B.&Br.), lepricus (B.&Br.), licmophorus (B.&Br.), lignicolus (Karst.), lignyodes (B.&Br.), macrocolus (B.&Br.), magnannulatus (Kalchb.), manicatus (B.&Br.), mastodeus (Fries), medulatus (Fries), Meleagris (Sow.), melichrous (B.&Br.), mesomorphus (Bull.), metabolus (B.&Br.), metulisporus (B.&Br.), miamensis (Morg.), micropholis (B.&Br.), Missionis (Berk.), molybdites (Meyer esseq.), Montagnei (Kalchb.), montosus (Berk.), Morganii (Peck), multicolor (B.&C.), multifolius (Bert.), myxodictyon (B.&Br.), naucinus (Fries), nictophilus (Ellis), noscitatus (Britz.), nympharum (Kalchbr.), oblitus (Peck), oenocephalus (B.&Br.), oenopodus (B.&Br.), Olivieri (Barla), oncopodus (B.&C.), opshaematus (B.&Br.), paraenus (B.&Br.). pardalotus (B.&Br.), pardinus (Sacc.), parvannulatus (Lasch), Pauletii (Fries), peliduus (B.&Mont.), permixtus (Barla), phlyctaenodes (B.&Br.), pilosiusculus (Mont.), pinguis (Fries), plumbicolor (B.&Br.), polyglomus (B.&Br.), polysarcus (K.&Mac-Owan), polystictus (Berk.), Prevostii (Roum.), procerus (Scop.), promineus (Fries), pselliophus (B.&Br.), pseudogranulus (B.&C.), pteropodus (K.&Mac-Owan), pungens (B.&Br.), pusillomyces (Peck), pyrocephalus (B.&Br.), pyrrhaēs (B.&Br.), revelatus (B.&Br.), rhachodermus (B.&Br.), rhacodes (Vitt.), rhizobolus (Berk.), rhodocephalus (Berk.), rhyparophorus (B.&Br.), rorulentus (Panizzi), rubricatus (B.&Br.), russoceps (B.&Br.), Schulzeri (Kalchb.), seminudus (Lasch), serenus (Fries), sordescens (E.&C.), spodolepis (B.&Br.), spongodes (B.&Br.), Steinhausii (Penzig), straminellus (Bagl.), subclypeolarius (B.&C.), submarasmodes (Speg.), subprocerus (Sant.), subremotus (B.&C.), sulfurellus (Kalchb.&C.), Terreji (Berk.), trichrous (Mont.), trombophorus (B.&Br.), tuberculatus (Brigan.), universatorius (Speg.), varians (K.&Mac-Owan), venustus (Bgl.), viriditinctus (B.&Br.), Vittadinii [Mor.] (Fries), Weddellii (Mont.), Zeyheri (Berk.), zeylanicus (Berk.) OK.

Mastoleucomyces Battarra (1755) fungi agri 31 t. 7 fig. G = *Armillaria* § Fries 1828. Die einzige Art, welche Battarra l. c. beschreibt und abbildet, ist *Armillaria ramentacea* Fries [Bull.] = Mastoleucomyces ramentaceus OK.

Hierzu nach Streintz *Calantica* Battarra = *Agaricus constrictus* Fries = *Armillaria c.* Sacc.; aber diese Bestimmung ist betreff der Art und des

Genus nach Angabe mehrerer befreundeter Mycologen zweifelhaft; es ist für vermuthlich *Lepiota* und *Tricholoma* gehalten worden und als genus inextricabile zu behandeln.

Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. V 73/86 von *Armillaria* übertragen: Mastoleucomyces adelphus (Berk.), albosericeus (Brig.), Ambrosii (Bres.), aurantius (Schaeff.), bulbiger [Alb.&Schw.], caligatus (Viv.), cheymonophyllus (B.&C.), Citri (Inzenga), coeruleoviridis (Brig.), constrictus (Fries), dasypeplus (Berk.), dehiscens (Viv.), denigratus (Fries), dichupellus (Berk.), duplicatus (Berk.), edodes (Berk.), eurhyzus (Berk.), focalis (Fries), fracidus (Fries), griseofuscus (DC.), haematites (B.&Br.), horrens (Berk.), imperialis (Fries), laqueatus (Fries), laricinus [Bolt.], Laschii (Fries), luteovirens [Alb.&Schw.], megalopodus (Bres.), melleorubens (B.&C.), melleus (Vahl), Millus [Sowerb.], Mori (Paul.), mucidus (Schrad.), multicolor (Berk.), nardosmius (Ellis), Neuhauseri (Schulz.), omnituens (Berk.), ompnerus (B.&Br.), phoeniceus (Fries), pinetorum (Gill.), pleurotodes (Fries), ponderosus (Peck), rhacophorus (B.&Br.), rhagadiosus (Fries), rhizopodus (Cooke), rhodomatus (B.&Br.), robustus [Alb.&Schw.], scruposus (Fries), subcavus (Schum.), tumescens (Viv.), tympaniticus (B.&Curt.), varus (Berk.), verrucipes (Fries) OK. und *Armillaria Vivianii* (Fries) = *Ag. Piopparello* Viv. = Mastoleucomyces Piopparello OK.

Der Name Mastoleucomyces ist etwas lang und deshalb unbequem, aber er ist als sechssilbig gerade noch zulässig, während *Hysterosphaerocephalus* Batt., *Leucosphaerocephalus* Batt. und *Alectorolophoides* Batt., die möglicherweise später anders benannte Genera betreffen, von mir gar nicht weiter in Betracht gezogen worden sind, weil sie mehr als sechssilbig und deshalb nach Commentar zu § 60 (vergl. Einleitung) zu verwerfen sind.

Merulius Fries = Sesia.

Merulius Haller (1742) enum. stirp. helv. 33, Scop., Pers. [non Fries] em. excl. species II[a] = *Chanterel* Adanson (1763) fam. II 11 c. syn. Vaill. fig. 9—15 p. p. [excl. syn. Pocilaria P.Br.] = *Cantharellus* Juss. (1789) gen. p. 4 em. Fries. Es ist Merulius Haller non Fries der älteste Name für *Cantharellus* im älteren Sinne, d. h. incl. *Craterellus* etc.; bei Haller, welcher nur 2 Arten hat: 1. *Merulius flavus oris contortis & laceris* = *Agaricus Chantarellus* L. p. p. = Merulius Cantharellus* Pers. = *Cantharellus cibarius* Fries und 2. *Merulius coeruleus* Haller = *Merulius purpureus* Pers. = Craterellus violaceus* Fries, ist die Gattung enger als bei Adanson und Jussieu. Dagegen ist *Merulius* Fries 1825 = Sesia* Ad. 1763 ein ganz anderes Genus und nicht in Merulius Haller enthalten, muss also als jünger deshalb einen anderen Namen erhalten, den ihm indess Adanson schon früher gegeben hatte. Es ist ganz unrichtig, wie es Saccardo thut, zu *Merulius* auct. rec. als Autor Haller zu citiren, ebenso wie es dreifach unrichtig ist, zu *Cantharellus* „Ad. in Juss. p. 6“ zu citiren; denn Adanson nannte die Gattung Chanterel [nicht Cantharellus], Jussieu hat auf p. 4 [nicht p. 6] Cantharellus aufgeführt und citirt drittens Adanson überhaupt nicht bei Cantharellus. Saccardo hat also die Werke von Haller 1742 und Adanson 1763 und Jussieu 1789 gar nicht nachgesehen. Da ich einmal beim Berichtigen falscher Angaben bin, sei auch die von Wittstein gegebene und von Saccardo wiedergegebene falsche Ableitung des Wortes Cantharellus zurückgewiesen; das Wort hat mit *κανθαρος* = Gefäss, Schaale, nichts zu thun, sondern entstammt dem französischen Wort Chanterelle, das Wort für

den allbekannten Speisepilz *Cantharellus cibarius* Fries, der jetzt also wieder Merulius Cantharellus Pers. (L.) zu nennen ist, oder vielmehr in Merulius Chantarellus* zu corrigiren ist; denn Linné schrieb den Artennamen derartig, während ihn Adanson mit *Chanterel* „Montbelgard" als Gattungsname gelten liess. Persoon und andere Autoren hatten schon Merulius fast im jetzt wieder herzustellenden Sinne gebraucht, sodass ich unten noch 10 Arten wiederherzustellen habe, die unter Merulius schon richtig benannt, während für *Merulius* Fries bei Saccardo nur 2 Persoon'sche Arten angegeben sind. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. V 482—498 von *Cantharellus* übertragen:

Merulius albidus (Fries), amethysteus (Quél.), applicatus (Lév.), behringensis (B.&C.), bicolor (Ces.), brachypodus (Chev.), brasiliensis (Mont.), brevipes (Peck), Brownii (B.&Br.), buccinalis (Mont.), capensis (Berk.), carbonarius (Alb.&Schw.), concinnus (Berk.), coriaceus (Preuss), devexus (Fries), dichotomus (Peck), fascicularis (Strauss), fasciculatus (Schw.), flabelliformis (Berk.&Rav.), floccosus (Schw.), foliolum (Kalchb.), Friesii (Quél.), glaucus [Batsch] (Fries), guyanensis (Mont.), helotiodes (Schw.), Houghtonii (Phill.), humilis (B.&Br.), hygrophanes (Laest.), inaequalis (B.&Br.), leucophaeus (Nouel), lignatilis (B.&C.), longipes (Lambotte), mexicanus (Fries), minor (Peck), Morganii (Peck), nivosus (B.&C.), ochraceus (Gill.), olidus (Quél.), olivaceus (Schw.), papyraceus (Dur.&Lév.), Petersii (B.&C.), polycephalus (Bres.), princeps (B.&C.), pruinosus (Peck), Pusio (Berk.), rabidus (B.&Br.), ramealis (Jungh.), ramosus (Schulz.&Kalchb.), Ravenelii (B.&C.), replexus (Fries), retirugus [Bull.] (Fries), rufescens (Fries), spathulatus (Fries), Stevensonii (B.&Br.), stolonifer (B.&Br.), strigipes (Berk), Turrisii (Inz.), umbriceps (Cooke), viridis (Schw.), viscosus (Berk.), Wrightii (B.&C.) OK. und mit veränderten Namen:

Cantharellus umbonatus Fries 1821 = *Agaricus muscoides* Wulf. 1788
= Merulius muscodes OK.

C. elegans B.&Br. non Merulius elegans* Pers. 1801 = M. Berkeleyi OK.

Bereits richtig waren früher unter Merulius benannt und sind zu restauriren: Merulius aurantiacus* Pers., bryophilus* Pers., cinereus* Pers., elegans* Pers. (gilt für *Canth. cupulatus* Fries), hispidus* Scop. (gilt für *Canth. tubaeformis* Fries), lobatus* Pers., infundibularis* Scop., muscigenus* With., muscorum* Roth, pezizodes* Pers. (gilt für *Canth. Crucibulum* Fries).

Microglossum = Thuemenidium.

Morchella = Phalloboletus.

Neilreichina OK. = *Polytrichia* Sacc. (1882) non (—um) L.* 1735, Dill. 1741. Wegen der giltigen Moosgattung hat die homonyme Pilzgattung einen anderen Namen zu erhalten. Ich widme sie dem Andenken Neilreich's, der eines der besten Florenwerke Oesterreichs geschrieben, das dauernden Werth hat, ein zuverlässiger und scharfer Beobachter war, dessen Diagnosen oft Auskunft über die Eigenschaften und Variabilität der Pflanzen geben in einer Weise, wie man solche Auskunft in wenigen Florenwerken findet, der auch seine gute Beobachtungsgabe bewies, indem er die Formenkreise der Arten öfters weiter zog, als so manche seiner Landsleute, die sich in Microspecies gefallen und für Zwischenformen oft genug blind sind. — Die einzige Art dieser Gattung ist nach Saccardo syll. I 451: *Polytrichia Wallrothii* Sacc. = *Sphaeria polytricha* Wall. = Neilreichina polytricha OK.

Nicholsoniella OK. = *Libertiella* Speg. & Roum. 1879/82 non Desm.* 1830 (Libertella). Beide Pilzgattungen sind zu Ehren der Pilzforscherin

Anna Libert benannt; eine Ableitung ist unrichtig und corrigirbar, sodass die Wörter Libertiella : Libertella nicht als verschiedene gelten können; ich habe daher den späteren Namen durch einen anderen zu ersetzen und sei die Gattung Mr. George Nicholson, A.L.S., Curator des botanischen Gartens in Kew gewidmet. Die einzige Art ist Nicholsoniella malmedyensis OK. (Speg.&Roum.)

Nidularia = Granularia.

Nolanea = Latzinaea.

Nummularia = Biscogniauxia cfr. pag. 398.

Omphalia § Pers. 1801 (—ea, ia) Fries, non † L. 1759 non † Siegesb. 1736, braucht nicht verändert zu werden. Die Gattung wird Fries zugeschrieben; vorher hatte sie Persoon als § Omphalia aufgestellt; Fries schrieb zur Abwechselung auch Omphalea, wie Pfeiffer's nomenclator citirt. *Omphalea* L. 1759 galt bis heute und habe erst ich den älteren Namen Omphalandria P.Br. dafür eingesetzt. Nun erst kann Omphalia(ea) § Fries em. Sacc. gelten. Gleichwohl hing das Schicksal dieser grossen Gattung, anders benannt zu werden, nur an einem Faden. Die heute giltige Gattung Omphalodes wird Moench 1794 zugeschrieben, bez. Tournefort; aber nach internationalen botanischen Nomenclaturregeln darf man über Linné, also 1735, nicht hinausgehen. Nun fand ich, dass Siegesbeck 1736 anstatt des alten Namens Omphalodes schon Omphalia eingesetzt hatte; also die Pilzgattung wäre trotzdem zu ändern gewesen, wenn ich nicht noch schliesslich das sehr seltene Opusculum Möhring's erhalten hätte, worin ich fand, dass dieser kurz vor Siegesbeck die Gattung Omphalodes aufgenommen hatte. Dadurch sind mir nun glücklicherweise diese Namensveränderungen erspart worden.

Orcella Battarra (1755) fungi agri 74 t. 39 fig. A & B = *Clitopilus* § Fries 1821 em. Sacc. Es ist fig. A l. c. nach Bestimmung meines Freundes E. Jacobasch *Clitopilus Prunulus* Fries [Scop.] und fig. B = *Clitopilus Orcella* Fries [Bull.]. Orcella, zu welcher Gattung Battarra nicht bloss zum ersten Male gute Abbildung, sondern auch Beschreibung gab, hat also den Altersvorzug und für *Clitopilus* einzutreten. Der Typus der Gattung ist *Clitopilus Orcella* Fries = *Agaricus obesus* Batsch = Orcella obesa OK. Die Arten sind nach Saccardo syll. V 698—706 von *Clitopilus* übertragen: Orcella abortiva (B.&C.), albogrisea (Peck), angusta [Pers.] (Fries), cancrina (Fries), carneoalba [With.] (Fries), cicatrisata (Lasch), concentrica (Gill.), cretata (B.&Br.), hydroionides (Ces.), ioniptera (Ces.), lentula (Karst.), Melilotus (B.&C.), micropus (Peck), neglecta (Lasch), noveboracensis (Peck), orcellaria (Ces.), popinalis (Fr.), Prunulus [Scop.], Pseudorcella (Fries), Seymouriana (Peck), stilbocephala (B.&Br.), subgilva (B.&Br.), tephrea (B.&Br.), undata (Fries), unitincta (Peck), Woodiana (Peck) OK. und mit unveränderten Artennamen:

Clitopilus mundulus Lasch & Fries 1836 = *Ag. alutaceus* Batsch 1783/9 = Orella alutacea OK.

Cl. Nidus-avis Secr. = *Ag. riparius* Lasch antiquius fide Sacc. = O. riparia OK.

Orthotrichia = Wingina.

Ostreichnion Duby = *Ostreion* Sacc. „Duby" non Ostrya L. Saccardo änderte den angeblich grammaticalisch unrichtigen Namen; aber ein Name ist weiter nichts als ein Name. Diese Correctur ist zu weitgehend und die alte Schreibweise oder vielmehr das alte Wort ist hier beizubehalten. Auch könnten *Ostreion* und Ostrya nicht nebeneinander gelten, da sie gleicher Ableitung und

nur orthographische Varianten desselben Wortes sind. Die einzige Art ist Ostreichnion americanum* Duby = *Ostreion am.* Sacc.

Ostreion = Ostreichnion.

Patila Ad. (1763) fam. II 5 = *Auricularia* Bull. ± 1791. Adanson citirt zu Patila: *Agaricum* Mich. t. 66 fig. 2 und 4, aber fig. 2 = Stercum hirsutum Fries ist auszuschliessen, weil diese Art wie bei Stercum „coriaceum rigens" ist, während fig. 4 = *Auricularia mesenterica* Fries der Adanson'schen Beschreibung „substance gelatineuse" entspricht; es sind dies wichtige Charactere dieser Gattungen, die auch Adanson benutzt; z. B. die nach Patila folgende *Somion* Ad., welche wesentlich = Hydnum L. 1737 ist, wird coriacea ou subereuse beschrieben. *Auricularia mesenterica* wird also zu Patila mesenterica OK. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. VI 762/4 von *Auricularia* übertragen: Patila albicans (Berk.), Bresadolae (Schulz.), Cati (Fries), lenta (Fries), lobata (Sommerf.), minuta (Berk.), Pusio (Berk.), Schulzeri (Quél. & Bres.), sordescens (Cesati), Syringae (Fuck), Vespertilio (Fr.) OK.

Paxina OK. = *Acetabula* § Fries 1823, genus Fuckel 1869 non (—um) L. 1735. Da Acetabulum L. für die Alge *Acetabularia* wieder herzustellen ist, muss diese Pilzgattung anders benannt werden. Sie sei Dr. F. Pax, dem vielseitigen Monographen und fleissigen Mitarbeiter an Engler & Prantl's Pflanzenfamilien gewidmet. Die Arten sind von *Acetabula* nach Saccardo syll. VIII 59 etc. übertragen: Paxina Acetabulum (*Peziza Acet.* L. = *Acet. vulgaris* Fuckel), albida (Gill.), Amphora (Quél.), arcuata (Fuck.), azurea (Lév.), calyciformis (Batt.), Calyx (Sacc.), cinnamomeo-lutescens (Schw.), costata (Kalchb.), Debeauxii (Roum.), helvellodes (Lasch), leucomelas (Pers.), Mitrula (Schw.), paulula (Johns.), Riederi (Weinm.), sulcata (Pers.) OK.

Peckia = Drudeola.

Peckifungus OK. = *Appendicularia* Peck 1886 non DC.* 1828. Die homonyme Pilzgattung ist neu zu benennen und sei ihrem Begründer gewidmet. Die einzige Art ist Peckifungus entomophilus OK. (Peck).

Penzigina OK. = *Eriosphaeria* Sacc. (1880) non (—a) Less. 1832. Die Composite Eriosphaera gilt, sodass Saccardo's Homonym durch einen anderen Namen zu ersetzen ist. Ich benenne diese Gattung zu Ehren von Professor Dr. O. Penzig in Genua. Die Arten sind nach Saccardo syll. I 597 etc. übertragen: Penzigina alligata [Fr.] (Sacc.), Andromedae [Rehm.] (Sacc.), calospora (Speg.), exigua (Sacc.), horridula [Wallr.] (Sacc.), imitatrix [B. & Br.] (Sacc.), inaequalis (Grove), investans [Cooke] (Sacc.), membranacea [B. & Br.] (Sacc.), nigrita [B. & Br.] (Sacc.), oenotria (Sacc. & Sp.), pulchriseta [Peck] (Sacc.), Vermicularia [Nees] (Sacc.) OK.

Phalloboletus Adanson (1763) fam. II 9 „Mich. t. 84" = *Morchella* Pers. 1797 ex Dill. 1719. Saccardo in Sylloge VIII, 8 citirt als Autor zu *Morchella* gegen seinen sonstigen Gebrauch Dillenius 1719; denn er geht meist nicht über Linné hinaus und hat selbst seine Landsleute A. I. Antonio Battarra, der sogar erst 1755 ein gutes Werk über Pilze schrieb und Piero Antonio Micheli, der 1729 in seinem Nova genera plantarum eine Reihe neuer Pilzgattungen aufstellte und gut abbildete, mit wenigen Ausnahmen auffallend vernachlässigt, dabei auch übersehen, dass Haller 1742 und Ludwig 1747, also nach Linné's Auftreten die Micheli'schen Gattungen zum grossen Theil aufgenommen und also erneuert hatten; auch Adanson hat dies z. Th. gethan; so mit dieser Gattung Phalloboletus, welche Linné, Ludwig u. A. zu Phallus ge-

zogen hatten. Auch Phallus L. „Micheli t. 83“ ist in Saccardo syll. merkwürdigerweise ganz beseitigt und dafür *Ithyphallus* Fries gesetzt worden (vergl. Phallus). Wenn nun auch das Princip richtig ist, dass man, um eine einheitliche Nomenclatur zu erzielen, über Linné nicht hinausgehen soll, so ist doch Saccardo bezüglich Morchella von diesem Princip, das den internationalen Nomenclaturregeln entspricht, abgewichen, indem er auf Dillenius 1719 ausnahmsweise zurückging. Der Name Morchella scheint in der That nach 1735 und bis 1763 von keinem Autor für eine selbständige Gattung aufgenommen zu sein — in der mir jetzt zugänglichen Literatur habe ich vergeblich darnach gesucht — sodass eben Phalloboletus dafür zu nehmen ist. Was Micheli t. 84 abbildet, ist: fig. 1 = *Morchella Gigas* Fries [Batsch] = *Phallus Gigas* Batsch = Phalloboletus Gigas OK.; fig. 2 *Morchella undosa* Pers. = *Phallus undosa* Batsch = Phalloboletus undosa OK. und fig. 3 = *Morchella hybrida* Pers. ± 1807 = *Phallus Rete* Batsch 1783 = *Ph. patulus* Gm. (1791) syst. II 1449 [„Gled. l. c. a.“ ex Saccardo, aber vorher fehlt ein „l. c. a.“ Citat und „Gled.“ ist wohl ein Irrthum] = Phalloboletus Rete OK. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. von *Morchella* übertragen: Phalloboletus angusticeps (Peck), Bispora (Sorok.), bohemicus (Krombh.), cavus (Raf.), conicus (Pers.), crassipes [Vent.] (Pers.), crispus (Karst.), deliciosus (Fries), distans (Fries), dubius (Mont.), elatus (Fries), esculentus (*Phallus e.* L. 1753; *Morchella e.* Pers.), ? foraminulosus (Schw.), fuscus (Pers.), Gigaspora (Cooke), hiemalis [Balb.] (Fries), patulus (Fries), praerosus (Krombh.), rimosipes (DC.), Smithianus (Cooke), tremellodes [Vent.] (DC.) OK. So gern ich die von Micheli und Linné angewendeten, wenig ästhetischen Namen für die Morchel beseitigen möchte, so wenig habe ich doch ein Recht dazu.

Phallus Adans. (1763) fam. II 9 „Mich. t. 83“ = *Ithyphallus* Fries 1823. Linné hatte 1737 Phalloboletus (= *Morchella* Pers.), Boletus und Phallus Micheli vereinigt; da diese Genera wieder getrennt sind, ist Adanson als derjenige, der sie nach 1735 isolirt aufführte, für dieses Genus als Autor zu citiren, sodass *Ithyphallus* Fries, das ohnedies erst neuerdings gegen den allgemeinen Gebrauch für Phallus impudicus L. erneuert wurde, zurückstehen muss. Die Arten sind alle schon unter Phallus benannt bis auf folgende, die Ed. Fischer in Saccardo syll. VII unter *Ithyphallus* aufstellte: Phallus tenuis (Ed.Fisch.), rugulosus (Ed.Fisch.) OK. Micheli, auf den Adanson nur basirt und den auch Linné zu Phallus impudicus citirt, hatte nur diese eine Art abgebildet, die übrigens schon Haller 1742 allein, wenn auch mit Vorbehalt aufführt.

Pilobolus = Hydrogera.

Pocillaria Patr. Browne (1756) Jam. p. 78 t. 15 fig. 1 = *Lentinus* Fries 1825. Von Adanson zu *Chanterel* gezogen, aber jetzt abgetrennt. Linné nannte die einzige Brown'sche Pocilaria - Art *Agaricus crinitus*; sie ist = *Lentinus crinitus* Fries (Saccardo syll. VI 576; im Register dazu fehlt *Agaricus crinitus* sowohl als *Pocillaria*) = Pocillaria crinita OK. Die Arten sind nach Saccardo syll. IV von *Lentinus* übertragen: Pocillaria abnormis (Berk.), adhaerens (A.&S.), adhaesa (Britz.), albida (Berk.), alopecina (Fries), auricolor [Britz.] (Fries), Auricula (Fries), badia (Berk.), Becc ariana (Ces.), Berteroi (Fries), bisa (Quél.), blepharodes (B.&C.), bonariensis (Speg.), bracata (Lév.), brevipes (Cooke), caelopus (Lév.), caespitosa (Berk.), calvescens (Berk.), cartilaginea (Berk.), catervaria (Lév.), chaetoloma (Fries), chaetophorus (Lév.), Chama (Bosc.), chrysopeplus (B.&C.), ciliata (Lév.), cirrhosa (Fries), cladopus (Lév.), coadunata

(Hk.f.), cochleata [Pers.](Fries), conchata (Mont.), contigua (Fries), contorta (Fries), cornucopiodes (Kl.), crassipes (Berk.), cretacea (B.&Br.), cryptarum (Fuck.), cubensis (B.&C.), Curreyana (Sacc.&Cub.), Curtisii (Sacc.&Cub.), Cyathus (B.&Br.), dactylophora (Lév.), dealbata (Fries), Decaisneana (Lév.), degenera (Kalchbr.), descendens (Fries), Djamor (Fries), detonsa (Fries), Dunalii [DC.], echinopus (Lév.), estriata (B.&Br.), exasperata (B.&Br.), exilis (Kl.), eximia (B.&Br.), fallax (Speg.), fasciata (Berk.), fastuosa (K.&Mac-Owan.), fimbriata (Currey), flabelliformis [Bolt.](Fries), flaccida (Fries), Flos [Mey.ess.](Fries), Fockei (Miq.), friabilis (Fries), fuliginea (B.&C.), fulva (Berk.), fulvastra (B.&C.), fumigata (Lév.), furcata (B.&C.), fuscopurpurea (Kalchbr.), gallica (Quél.), gigantea (Berk.), glabrata (Mont.), glandulosa (Ces.), Guilleminiana [Lév.] (Mont.), Guitfoylei (Berk.&F.v.M.), gymnocephala (Lév.), haematopus (Berk.&Peck), hapala (B.&Br.), hepatica (Berk.), hepatotricha (Berk.), Hookeriana (Berk.), hopologonia (Berk.), hornotina (Fries), humescens (Lév.), hygrometrica (Berk.), hyracina (Kalchb.), javanica (Lév.), inconspicua (Berk.), infundibuliformis (B.&Br.), inocephala (Lév.), inquinans (Berk.), irregularis (Berk.), Kurziana (Berk.&Curr.), lateritia (Berk.), Lecomtei (Fries), leontopodia (Sch.&Kalchbr.), lepidea (Fries), Leprieurii (Mont.), leucochroa (Lév.), Léveilléi (Berk.), leviceps (Kalchbr.), lobata (B.&Br.), maculata (Berk.), Manciniana (Sacc.&Cub.), manipularis (B.&Br.), Martianoffiana (Kalchbr.), melanophylla (Lév.), Micheneri (B.&C.). Miquelii (Lév.), misercula (Kalchbr.), molliceps (Fries), Monardiana (Dur.&Mont.), multiformis (B.&Br.), Murrayi (K.&Mac-Owan), nepalensis (Berk.), nicaraguensis (B.&C.), nicobarensis (Reichardt), Nicotiana (Berk.), nigripes (Fries), Novae-Zelandiae (Berk.), obnubila (Berk.), ochraceofusca (Mey.ess.), omphalodes (Fries), omphalomorpha (Mont.&Bert.), pallida (B.&C.), paraguayensis (Speg.), parvula (B.&C.), patula (Lév.), pectinata (Schwein.), pelliculosa (Schwein.), percomis (B.&Br.), pergamenea (Lév.), polychroa (Lév.), praerigida (Berk.), princeps (Fries, Elench.), proboscidea (Fries), proxima (B.&C.), pulverulenta [Scop.](Fries), Pulvinulus (Berk.), punctaticeps (B.&Br.), pygmaea (Berk.), pyramidata (B.&C.), Queletii (Fries), radicans (B.&Br.), radicata (Cooke), Ravenelii (B.&C.), reniformis [Mey.ess.](Fries), resinacea [Trog.](Fries), revelata (Berk.), rigidula (B.&C.), Robinsonii (Mont.), Sajor-Caju (Fries), Schneyderi (Speg.), Schomburgkii (Berk.), scleropus (Pers.), scotica (B.&Br.), setigera (Lév.), similis (B.&Br.), siparia (B.&C.), sitanea (Fries), sparsibarbis (B.&C.), Spegazzinii (Sacc.&Cub.), squarrosula (Mont.), stenophylla (Berk.), striatula (Lév.), strigella (Berk.), stuppea (Kl.), suavissima (Fries), subcervinus (B.&C.), subdulcis (Berk.), submembranacea (Berk.), subnuda (Berk.), subtilis (Berk.), suffrutescens [Brot.](Fries), sulcata (Berk.), Sullivantii (Mont.), Tanghiniae (Lév.), tenera (Kl.), tenuissima (Schwein.), tephroleuca (Mont.), tigrina [Bull.](Fr.), tricholoma (B.&C.), Tuber-regium (Fries), umbellata (Fries), umbilicata (Peck), umbrina (Reichardt), ursina (Fries), Veracrucis (Berk.), velata (B.&Br.), vellerea (B.&C.), velutina (Fries), verrucosa (Kickx), villosa (Kl.), Wilkesii (B.&C.), Wrightii (B.&C.), Woodii (Kalchbr.), zelandica (Sacc.&Cub.), Zeyheri (Berk.), zonata (Lév.), zonifera (Berk.&Br.) OK. Ferner mit veränderten Artennamen:

Lentinus Schweinitzii Fries ex syn. *Agaricus denticulatus* Schw.
= Pocellaria denticulata OK.

L capronatus Fries 1836/7 = *Ag. strigosus* Pers. 1826 = P. strigosa OK.

L. strigosus Fries 1836/7 non P. str. OK. = P. Frieseana OK.
L. Swartzii Berk. 1876 = *Ag. essequeboēnsis* Mey. 1818 = P. essequeboēnsis OK.
L. Jugis Fries 1836/7 = *Ag. odorus* Vill. 1787 = *Ag. compressus* Scop. 1772 = P. compressa OK.
L. compressus Berk. & Cooke ± 1876 non P. compr. OK. = P. Berkeleyana OK.
L. Bresadolae Schulzer 1885 = *L. dirisus* Schulzer 1878 = P. divisa OK.
L. hispidosus Fries 1836/7 = *Ag. coriaceus* Scop. 1772 = P. coriacea OK.
L. castoreus Fries 1836/7 = *Ag. lacerophyllus* Secretan 1833 = P. lacerophylla OK.

Polysaccum = Lycoperdodes.

Polytrichia = Neilreichina.

Preussiaster OK. = *Cordana* Sacc. („Preuss." p. p. min.) non Cordana Preuss. p. p. maj. vergl. S. 850. Es wird *Cordana pauciseptata* Preuss zu Preussiaster pauciseptatus OK.

Pringsheimina OK. = *Achlya* Nees 1823 non (—ys) DC.* 1821. Achlya und Achlys können nach vorherrschendem Gebrauch nicht als verschiedene Wörter gelten. Die Berberidacee Achlys ist giltig und älter, sodass die Saprolegniacee neu zu benennen ist. Pringsheim hat sich um die Erforschung dieser Gattung besondere Verdienste erworben und trage sie nun seinen Namen. Die Arten sind nach Saccardo sylloge VII 274/5 von *Achlya* übertragen: Pringsheimina Braunii (Reinsch), contorta (Cornu), cornuta (Ascher), dioeca (Pringsh.), leucosperma (Cornu), polyandra (Hildebr.), prolifera (Nees), racemosa (Hildebr.), recurva (Cornu) OK.

Protoderma = Protodermodium.

Protodermodium OK. = *Protoderma* Rostaf. 1875 (—*um* DeToni) non *Ktzg. 1843. Die von DeToni geschaffene Wortdifferenz ist durchaus ungenügend; wenn er es als anderes Wort gegenüber Protoderma Ktzg. hinstellt, hat er auch für die Art *Protodermium pusillum* DeToni zu schreiben; ist die Wortveränderung aber nur eine Emendation oder Correctur, wie er durch Citation von Rostaf. als Autor zu *Protodermium pusillum* zugiebt, so liegt bloss eine orthographische Variante, keine neue Benennung vor, wie sie gegenüber Protoderma Ktzg. nöthig ist. Ich nenne die Art Protodermodium pusillum OK.

Psathyra Fries 1821 bleibt nur deshalb unverändert, weil ich *Psathura* Juss. 1789 zu Nonatelia Aubl. 1775 gezogen habe; vergl. S. 289.

Pseudofarinaceus Battarra (1755) fungi agri 29 t. 5 = *Amanitopsis* Roze 1881? Alle 4 Figuren, die Battarra auf t. 5 abbildet, gehören zu *Agaricus vaginatus* Bull. = *Ammanitopsis vaginata* Roze und lassen den Genuscharacter: Stipae volva discreta praeditus, annulo carens; cetera Amanitae, deutlich erkennen. In Streintz nomenclator p. 488 wird Pseudofarinaceus auch richtig identificirt, aber der Speciesname *lividus* ist bei Battarra S. 29 nicht gebraucht.

Professor Magnus bestimmte mir die Battarra'sche Pflanze als Amanita § Leucospori §§ ohne Ring; das ist also bei Saccardo syll. V = *Amanitopsis*. Für den Typus der Gattung *A. vaginata* Roze hat der Name Pseudofarinaceus speciosior *Battarra 1755 einzutreten. Battarra beschreibt übrigens die Pflanze recht anschaulich, wie ich nur z. Th. wiedergeben will. Ex volva erumpit fungus ut in (fig.) A. Pedunculus candidus carnosus tantillum villosus aequalis interne medullari corpore repletus. Pileolus superne laevis & viscidus sublucidus

coloris repurgati vitulinii. Interdum veluti farina respersus cernitur; circa marginem pectinatus. Sulci crebri et candidi. Aus dem letzten Wort folgert die Zugehörigkeit zu den Leucospori nach Prof. Magnus. Aehnlich wird auch bei Battarra dessen andere Art beschrieben, die aber kaum verschieden ist. Dabei auch eine Notiz, welche auf die Bildung der Gattungsnamen bezogen werden kann: hic quoque interdum pulvere quodam veluti farina pileolum habet respersum. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. V von *Amanitopsis* übertragen: Pseudofarinaceus adnatus [Sm.](Sacc.), agglutinatus [B. & C.] (Sacc.), anomologus [B. & Br.] (Sacc.), baccatus [Fries] (Sacc.), Berkeleyi [Hk.] (Sacc.), Bresadolae [Schulz.] (Sacc.), Canarii [Jungh.] (Sacc.), cubensis [B. & C.] (Sacc.), daucipes [B. & M.] (Sacc.), eriophorus [Berk.] (Sacc.), friabilis (Karst.), fritillarius [Berk.] (Sacc.), gemmatus [Fries] (Sacc.), Godeyi [Gill.] (Sacc.), hyperboreus (Karst.), leiocephalus [DC.] (Sacc.), lepiotodes [Barla] (Sacc.), nivalis [Grev.] (Sacc.), praetorius [Fries] (Sacc.), pubescens [Schw.] (Sacc.), regalis [Berk.] (Sacc.), strangulatus [Fries] (Roze), urceolatus [Viv.] (Sacc.), volvatus [Peck] (Sacc.) OK.

Pyrobolus OK. „Weinm." msc. (ubi ?) fide Pfeiffer nomenclator = *Eurotium* Link 1809 non Eurotia Ad. 1763. Da die Chenopodiacee Eurotia Ad. gilt, ist das Link'sche Homonym (mit nur orthographischer Licenz) durch einen anderen Namen zu ersetzen. Die Arten sind nach Saccardo syll. I 25 etc. von *Eurotium* übertragen: Pyrobolus bonariensis (Speg.), candidus (Speg.), chilensis (Mont.), Coriorum (Wallr.), creatinus (Nyl.), Diplocystis (B. & Br.), Epixylon (Kze. & Schm.), fructigenus (Mart.), fulvescens (Cooke), fuscus (Preuss), herbariorum [Wigg.] (Lk.), insignis (Wint.), lateritius (Mont.), obliteratus (Schw.), Oryzae (Ahlburg), pulcherrimus (Wint.), repens (DeBary), stercorarius (Ch.Hans.) OK. Ich nehme den Namen Pyrobolus als neu an, falls *Pyrobolus* Weinm. nicht identisch sein sollte.

Scorias = Algorichtera cfr. pag. 637.

Scutellinia § Cooke em. sensu *Lachneae* Sacc. = *Lachnum* Retz. 1797 § Fries 1825 (err. *Lachman*) sectio Pezizae = § *Lachnea(aea)* Pers. 1822, Fries, non Lachnea(aea)* L. 1742, 1751 (irrig einmal Lachara). Ich glaube nicht, dass Fries, obwohl er über exotische Phanerogamen nie etwas geschrieben, ein neues Genus Lachnea neben dem Linnéischen aufgestellt hätte. Wer also Fries als Autor zu *Lachnea*, die er auch —um —aea und einmal irrig *Lachman* geschrieben, aber nur als Subgenus behandelt hat, für ein Genus citirt, unterlegt ihm eine doppelte Unrichtigkeit. Ich glaubte vorher, Fries sei der Urheber der orthographischen Finessen, welche Saccardo zu Wortdifferenzen aufbauscht; aber schon dieser Fall lehrt das Gegentheil.

Es hat also für *Lachnea* Sacc. das nächstgiltige Synonym emendirt einzutreten und da kommen nur die Sectionsnamen Sepultaria und Scutellinia Cooke 1879 Mycographia 259—260 in Betracht und zwar ist Scutellinia vorzuziehen, weil unter dieser § l. c. 33 Arten, also mehr aufgeführt sind als unter *Sepultaria* mit nur 20 Arten. Die Arten sind nach Saccardo syll. VIII 166—187 übertragen, wobei die Autorcitate wie dort angeführt wiedergegeben sind; es ist jedoch zu bemerken, dass Saccardo abweichend von seinen früheren Citationen in den älteren Bänden seines Sylloge nicht immer den richtigen Autor, der also den Artennamen mit *Lachnea* combinirte, dazu schrieb; zu den Citaten in [], die für Peziza oder Humaria und andere Gattungen gelten, gehören noch die in () gesetzten *Lachnea*-Citate, die ich nur soweit aufführe, als es l. c. klar erkenntlich ist. Wer Arten mit einem anderen, mitunter falsch gewählten Gat-

tungsnamen combinirt, sollte sein Citat dabei nicht vergessen. Auch im Register erhält man darüber keine Aufklärung, da darin leider überhaupt keine Autoren citirt werden.

Scutellinia abundans (Karst.), affinis (Sacc.), alboflava [Saut.], albospadicea [Grev.] (Cooke), alpina [Fuck.], ampullacea [Limm.], Anemone [Quél.], arenicola [Lév.], arenosa [Fuck.], arctispora [Cooke & Phil.], articulata [Karst.], aurantiopsis [Ellis], badeoberbis [Berk.], brasiliensis [Wint.], brunnea [Alb. & Schw.] (Cooke), carneorufa [Mart.] (Fries), carneosanguinea [Fuck.] (Cooke), coerulea [Bolt.], crispata [B. & C.], coprinaria [Cooke], coprinella [Quél.], coprogena [B. & Br.], cretea [Cooke], dalmeniensis [Cooke], ditricha [Fries], erecta [Sowb.] (Fries), Erinaceus [Schw.], fimbriata [Quél.], fissilis [Sacc. & Cooke], flava [Fuck.], fulvescens [Nyl.] (Karst.), flavobrunnea [Rich.], fuscoatra [Reb.], fusicarpa [Ger.], Geaster [B. & Br.], geneospora [Berk.], gilva [Boud.], gregaria [Rehm.] (Cooke), Hainesii [Ellis], Haslinskya [Cooke], hemisphaerica [Wigg.] (Gill.), hirta [Schum.] (Fries), hirtella [Rehm.], hirtococcinea (Phill. & Plowr.), hybrida [Sow.] (Phill.), Hystrix [Saut.], imperialis [Beck = *Peziza austriaca* Beck], insignis [Crouan], kerguelensis [Berk.] (Cooke), laeticolor [Karst.], lanuginosa [Bull.], lapidaria ([Cooke]), Laxmannii [Weinm.], lentiformis („Pers."), livida [Schum.], Lusatiae [Cooke], macrochaeta [Fries], maculosa [Phill.], margaritacea [Berk.], Martii [Str.], melaloma [A. & S.], miniata [Fuck.], nigra [Sw.], ochroleuca [Bresad.], oligotricha [Karst.], olivascens [Cooke], palustris (Speg.), pellita [C. & P.] (Cooke), phaeoloma [Wallr.], pilosa [Schum.], Plumieri [Fries], praecox [Karst.], pulcherrima [Crouan] (Cooke), rubicunda [Quél.], rubra [Cooke], schistarenaria [Saut.], scubalonta [C. & Ger.], scutellata [L.] (Sow.), Sequojae [Phill.] (Cooke), sepulta [Fries] (Cooke), setosa [Nees], stercorea [Pers.] (Fries), stictica [B. & C.], sublivida [Sacc. & Speg.], Sumneriana [Cooke], tenuis [Fuck.], texensis [B. & C.] (Cooke), thelebolodes [Alb. & Schw.], umbrarum [Fries] (Cooke), umbrata [Fries] (Karst.), vinosobrunnea [B. & Br.], vitellina [Pers.], Wimpfeniana (Bizz.), Woolhopeia [Cooke & Phil.] OK.

Seliniana Karst. (*Selinia*) nom. corr. non Selinum L.* Nach dem Zusatz und Commentar zu § 66 der internationalen Nomenclaturregeln „Abgrenzungen von orthographischen Licenzen, Wörtercorrecturen und neuer Wortbildung" betr., den ich in der Einleitung Capitel 15 auf Grund von Studien über den vorherrschenden Gebrauch ausarbeiten musste, ist der Fall vorgesehen, dass Wörter ungleicher bez. unbekannter Etymologie, die sonst innerhalb orthographischer Licenz liegen, eine nothwendige Wortcorrectur ohne Veränderung der Autorcitation erhalten. Ein solcher Fall ist Selinia und Selinum. Selinia, dessen Etymologie Saccardo unbekannt ist, ist vermuthlich nach dem als geographischen Schriftsteller wohlbekannten, jetzt in Leipzig lebenden Schwiegersohn von Schleiden Herrn W. Sellin, brasilianischen Coloniedirector a. D., benannt, dessen Name auch einem Fluss in Südbrasilien gegeben wurde. Doch selbst wenn die Ableitung unbekannt bliebe — auch die des antiken Wortes Selinum ist unsicher — ist die Wortcorrectur gestattet, ohne dass die Citation des Autors an erster Stelle beseitigt wird. Die einzige Art dieser Gattung ist demnach wie folgt zu benennen: Seliniana pulchra Sacc. (nomen generis corr. OK.) = *Hypocreopsis pulchra* Wint.

Sesia Ad. (1763) fam. II 10 c. syn. Vaill. paris t. 1 f. 1,2 incl. *Kordera* Ad. l. c. 10 c. syn. Vaill. t. 8 f. 1 = *Merulius* Fries & auct. rec. non Haller

1742. Ueber Merulius Haller vergl. S. 861. Adanson gab folgende Diagnose für Sesia: Chapeau orbiculaire doublé en dessous de sillons rayonans inégaux ou ondés; attaché par dessous au centre seulement sans tiges. Substance subéreuse. Graines ovoïdes couvrant la surface interne des sillons. Die abgebildeten Figuren bei Vaillant t. 1 fig. 1,2 identificirte mir Herr Hennings vom Botanischen Museum in Berlin, der sich auch speciell mit dem Hausschwamm beschäftigt hatte, sofort mit Merulius lacrymans; er zeigte mir ein grösseres Exemplar, von dem die kleinere Abbildung Vaillant's fast wie eine Copie erschien, mit fast allen Details der Oberfläche; die Unterfläche des abgebildeten kleinen Exemplars — die Grösse schwankt ausserordentlich und es finden sich auch so kleine Fruchtexemplare wie abgebildet — zeigt ein merkwürdiges Stück Holz, auf welchem der Pilz aufsitzt; mich befremdete es, dass dieses Holz, welches eher wie ein Stein mir erschien, so eckig abgebildet ist; aber das ist gerade die eigenartige Wirkung des Hausschwammes auf das von ihm zerstörte Holz, dass letzteres quer spaltet und sich derart bricht, wenn man die Fruchtform abhebt.

Nun giebt Vaillant gar keine Beschreibung zu seiner Abbildung; er nennt die Pflanze Agaricus de Saint Cloud und bemerkt im Botanicon parisiense p. 3 zu fig. 1 und 2: J'ai trouvé cette plante à Saint Cloud sur des planches de bateau. Er hat noch eine 2. Art, fig. 3 Agaricus de Saint Cloud nigerrimus, welche indess nicht dazu gehört und von Adanson auch nicht dazu citirt wird. Ausserdem bildet Vaillant noch t. 8 f. 1 das Mycel des Hausschwammes unter den Namen *Corallofungus argenteus omenti forma* ab, wozu er auf pag. 41 eine recht ausführliche Beschreibung gab. Das Mycel und die Fruchtform sind auch von späteren Autoren noch in verschiedenen Gattungen behandelt worden, bis der Zusammenhang beider nachgewiesen ward. *Corallofungus* Vaill. ist sonst eine recht unklare Gattung, die auch nach 1735 nicht wieder selbständig aufgenommen ward. Adanson benutzte aber nur die eine Art für sein Genus *Kordera*; ich habe nun *Kordera* das Mycel und Sesia die Fruchtform zu vereinigen und wähle Sesia, um den Namen durch erste Beigabe des Speciesnamen bevorzugt einzuführen. *Merulius lacrymans* Schumacher 1801/3, Fries 1821 = *Boletus lacrymans* Wulfen 1778 = *Merulius destruens* & *Sistotrema cellare* Pers. 1801/8 = *Xylomyzon destruens* Pers. 1825 = *Gymnoderma favosum* Hoffm. 1811 = *Boletus obliquus* Bolton 1790 = *Merulius vastator* Tode 178.., Schrank 1789 = *Merulius byssinus* & *M. Sesia* Scop. 1772, also = Sesia byssina OK. ist der Name des Hausschwammes.

Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. VI 411—421 von *Merulius* übertragen: Sesia affinis (Jungh.), ambigua (Berk.), aurantiaca (Kl.), aurea (Fries), Baylei (B.&Br.), bella (B.&C.), brassicifolia (Schw.), Carmichaeliana [Grev.] (Berk.), ceracella (B.&C.), confluens (Schw.), Corium (Fries), crispata (Muell. dan.), Crocicreas (Ces.), cuticularis (Lév.), fugax (Fries), gigantea (Saut.), haedina (B.&C.), himantiodes (Fries), incarnata (Schw.), incrassata (B.&C.), infundibuliformis (Cooke & Mass.), laeticolor (B.&Br.), lignosa (Berk.), melanoceras (Mont.), molusca (Fries), nivea (Fries), pallens (Berk.), papyracea (Fries), patelliformis (B.&C.), petropolitana (Fries), porinodes (Fries), pulverulenta (Fries), Queletii (Schulz.), Ravenelii (Berk.), rubella (Peck), rufa (Pers.), rugulosa (B.&C.), serpens (Tode), similis (B.&Br.), spadicea (B.&C.), spissa (Berk.), squalida (Fries), subaurantiaca (Peck), sulcata (Peck), tenuissima (B.&Br.), tremellosa (Schrad.), umbrina (Fries), versiformis (B.&Br.), Wrightii (Berk.) OK.

Sparassis = Masseeola.

Sphaeria, genus evanescens; cfr. pg. 793.

Stemonitis = Clathrodastrum.

Stilbum = Botryonipha.

Striglia Ad. (1763) fam. 10 c. syn. *Agaricus* Battarra t. 38 = *Daedalia* Pers. 1801. Saccardo führt als Synonym zu *Daedalia*: *Agarici daedaleis sinubus* Battarra auf; er hat es übersehen, dass Adanson diese Gruppe schon Striglia benannte und citirt nur 1 Art von Battarra t. 35 f. F zu *Daedalea aurea* Fr. als Synonym; das ist *Agaricus aureus daedalis sinubus* (Battarra l. c. p. 72 schrieb „sinibus"). Auf tab. 38, welche Adanson citirt, ist abgebildet (cfr. Streintz) fig. A & B = *Ag. daed. sin. excaratis nigricans* Batt. = *Daedalia quercina* Pers.; fig. E & F = *Ag. daed. sin. minoribus* Batt. = *Daedalia saligna* Fries; fig. G = *Ag. squamosus daed. sin. min.* Batt. = *Daedalia cinerea* Fries; fig. C & D = *Ag. lamellatus cinereus* Batt. und fig. d = *Ag. pedunculiforma elegans* Batt. = sind durch Adanson's Diagnose ausgeschlossen.

Adanson setzte diese Gattung in seine 6. Section der Fungi: à surface couverte de sillons inégaux, dans lesquels sont les graines und diagnosticirt weiter Chapeau demiorbiculaire doublé en dessous de sillons rayonans inégaux ou ondés. Attaché par le côté sans tige. Substance subéreuse. Graines ovoïdes couvrant la surface interne des sillons. Es ist also ausser allem Zweifel *Daedalia* Pers. selbst im neueren Sinne = Striglia Ad. und hat letzterer Name den Altersvorzug, also zu gelten. Die Arten sind nach Saccardo syll. VI 370—384 von *Daedalia* übertragen: Striglia aulacophylla (Berk.), aulaxina (Lév.), aurea (Fries), Berkeleyi (Sacc.), Bowmannii (Berk.), cinnabarina (Sécr.), cinerea (Fries), confragosa (Pers.), corrugata (Berk.), discolor (Fries), Dregeana (Mont.), emodensis (Berk.), ferruginea (Schum.), flavida (Lév.), fuliginosa (Lév.), glaberrima (B. & C.), glabrescens (Berk.), Hobsonii (Berk.), imponens (Ces.), inaequabilis (Berk.), incompta (Berk.), inconcinna (Berk.), indica (Jungh.), indurata (Berk.), Insengae (Fries), intermedia (Berk.), laevis (Hk.), lenzitiformis (Ces.), lurida (Lév.), Mac-Owanii (Kalchb.), microsticta (Cooke), microzona (Lév.), ochracea (Kalchb.), orbicularis (Bagl.), Oudemansii (Fries), pallido-fulva (Berk.), Pavonia (Berk.), pendula (Berk.), plumbea (Lév.), Poetschii (Schulzer), polyzona (Pers.), pruinosa (Lév.), puberula (B. & C.), quercina [L.] (Pers.), Quéletii (Schulz.), Raveneli (Berk.), rhabarbarina (Mont.), rubicunda (Kl.), scalaris (B. & Br.), Schomburgkii (Berk.), Schulzeri (Poetsch), Sprucei (Berk.), sinulosa (Kl.), splendens (Lév.), stereodes (Fries), subsulcata (B. & Br.), subtomentosa (Schweinitz), tenuis (Berk.), tortuosa (Cragin), Trametes (Speg.), unicolor [Bull.] (Fries), velutina (Ces.), vermicularis (Pers.), violacea (Lév.), zonata (Schwein.) OK. und mit unveränderten Speciesnamen: *Daedalia tasmanica* Sacc. c. syn. *Polyporus daelaloides* Berk. = Striglia daedalodes OK. und *D. latissima* Fries 1821 = *Boletus tuberculosus* DC. 1815 = Str. tuberculosa OK.

Syncephalis = Vantieghemia.

Terana Ad. (1763) fam. II 5 c. syn. *Agaricum* Mich. t. 66 fig. 6, 7 = *Corticium* Fries 1838. Adanson giebt folgende Diagnose: Lame rampante irregulière lisse, appliquée par toute la surface inférieure; substance spongieuse. Graines (en poussière) sphériques repandues à la surface supérieure. Die citirten Tafeln zeigen ohne Details bloss auf altem Holz dicht aufgewachsene Pilze, wie sie Adanson beschreibt; die Arten sind nach Micheli p. 124: „Agaricum Lichenes facie coeruleum. Post autumnalem pluviam usque ad Januariam . . . in pergularum lignis" und „Ag. Lich. fac. sordide rufum rugosum & verrucosum odoratum. In pergularum lignis, Januario et Februario mensibus per urbanos horto." Die

1. Art ist *Cordicium coeruleum* Fries = *Telephora coeruleum* Schrad. 1805 = *Th. fimbriata* Roth 1800 = *Byssus coeruleus* Lam. 1778 = Terana coerulea OK., durch die bei Pilzen seltene blaue Farbe in Uebereinstimmung mit dem eigenthümlichen Habitus leicht zu recognosciren. Die wohlriechende 2. Art ist nach E. Jacobasch vielleicht *Corticium stabulare* Fries, nach Hennings wahrscheinlich ein *Corticium*, wenn auch die Art nicht sicher zu ermitteln ist. Es genügt aber die 1. Art zur Recognition und Wiederherstellung der Gattung Terana; die zweite Art könnte sogar ausgeschlossen werden. Die anderen Arten sind nach Saccardo syll. VI 604—640 von *Corticium* übertragen:

Terana adiposa (Pass. & Beltr.), albidocarnea [Schw.] (Rav.), alliacea (Quél.), alopecina (B. & Br.), alutaria (B. & C.), ambiens (B. & Br.), amorpha [Pers.] (Fries), antarctica (Speg.), arachnodea (Berk.), Archeri (Berk.), armeniaca (Sacc.), atrovirens [Schrad.] (Fries), Auberiana (Mont.), aurantia [Pers.] (Sacc.), auriformis (B. & C.), Aurora (Berk.), Berkeleyana (Ces.), Beyrichii (Fries), bicolor (Peck), Boltonii (Fries), byssina (Karst.), calcea (Fries), calotricha (Karst.), caulium (B. & C.), carbonicola (Patr.), cervicolor (B. & C.), chlorascens (B. & Br.), chlorina (B. & C.), chrysocreas (B. & C.), ciliata (Fries), cinctula (Quél.), cinnamomea (Fries), citrinella (B. & C.), coerulescens (Karst.), colliculosa (B. & C.), comedens [Nees] (Fries), confluens (Fries), contracta (Fries), convolvens (Karst.), cremoricolor (B. & C.), crinita (Fries), crispata (Speg.), crocicreas (B. & C.), decolorans (Karst.), deglubens (B. & C.), diaphana (Speg.), diminuens (B. & C.), Dregeana (Berk.), dryina (B. & C.), echinospora (Ellis), effuscata (C. & E.), elvolvens (Fries), Emplastrum (B. & Br.), ephebia (B. & C.), epigaea (El. & Ev.), farinella (Karst.), filamentosa (B. & C.), flammans (Fries), flavida (B. & C.), flavorubens (B. & Br.), flocculenta (Fries), fumosa (Fries), geophila (Dur. & Mont.), gigantea (Fries), glabra (B. & C.), hapala (B. & Br.), helvola (Karst.), hepatica (B. & C.), hydnatina (Berk.), hypochnodea (B. & C.), hypopyrrhina (B. & C.), jaganica (Speg.), janthina (Dur. & Lév.), incarnata [Pers.] (Fries), inconspicua (B. & C.), insidiosa (Pass.), interrupta (Berk.), irrigata (B. & C.), Juniperi (Karst.), juniperina [Fries], Kalchbrenneri (Sacc.), lactea (Fries), lactescens (Berk.), laeticolor (Karst.), latitans (Karst.), Leprieurii (Mont.), levigata (Fries), levis (Pers.), levissima (Karst.), lilacea (Rbh.), lilacina (Schröt.), lilacinofusca (B. & C.), livida (Pers.), lividocoerulea (Karst.), maculiformis (Fries), majuscula (Speg.), Marchandii (Pat.), Marescalchiana (Manc. & Sacc.), Martiana (B. & C.), microscopica (Speg.), miniata (Cooke), modesta (B. & Br.), murina (B. & Br.), muscigena (B. & C.), myxospora (Karst.), nigrescens [Schrad.] (Fries), nitidula (Karst.), nuda (Fries), Nyssae (B. & C.), Oakesii (B. & C.), obscura [Pers.] (Fries), ochracea (Fries), ochthodes (B. & C.), olivascens (B. & C.), orbicularis (Dur. & Lév.), pannosa (Fries), Passerinii (Sacc.), pectolina (C. & Hark.), Pellicula (Karst.), Peradeniae (B. & Br.), peroxydata (B. & Br.), Petersii (B. & C.), pinicola (Tul.), Platani (Ces.), plumbea (Fries), polygonia (Pers.), polygoniodes (Karst.), polyporodea (B. & C.), populina [Fries], porosa (B. & C.), portentosa (B. & C.), prasina (B. & C.), pulchella (Speg.), punctulata (Cooke), radicalis (Berk.), radiosa (Fries), rhabarberina (B. & Br.), rimosissima (B. & C.), rorida (Fries), rosea [Pers.], rosella (Speg.), rubrocana (Thuem.), rudis (Karst.), rufofulva (Mont.), rudilans (Fries), saccharina (B. & C.), salicina (Fries), salmonicolor (B. & Br.), sanguinea (Fries), sarcodes (Fries), scariosa (B. & Br.), scirpina [Thuem.] (Winter), scutellaris (B. & C.), secedens (Sacc.), serialis (Fries), similis (B. & C.), simulans (B. & C.), siparia (B. & C.), sor-

dida (Karst.), subalutacea (Karst.), subcontinua (B.&C.), subgigantea (Berk.), subrepanda (B.&C.), subsulfurea (Karst.), subzonata (Fries), suffocata (Peck), suffulta (B.&Br.), sulfurea (Fries), tabacina [Cooke] (Sacc.), tenuis (Pat.), tenuissima (B.&Br.), terrea (Berk.), tessulata (Cooke), telephorodes (El.&Ev.), tremelina (B.&Rav.), tristicula (B.&Br.), trivialis (Speg.), Typhae (Fuck.), Ulmi (Lasch), uvida (Fries), vaga (B.&C.), vellerea (Ellis&Crag.), venosa (B.&Rav.), versiformis (Fries), violaceolivida [Somm.] (Fries), viridis (Preuss), viticola (Schw.) OK.

Thozetella OK. = *Thozetia* Berk. 1872 non Bth. „F.v.M." 1869. Die einzige Art ist Thozetella nivea OK. (Berk.).

Thozetia = Thozetella.

Thuemenidium = *Microglossum* Sacc. 1884 non (—a) DC.* 1836. Die Composite Microglossa DC. gilt und hat daher die homonyme Discomycetee einen anderen Namen zu erhalten; sie sei dem hervorragenden österreichischen Mycologen Baron Felix von Thuemen gewidmet. Die Arten sind nach Saccardo syll. VIII 39/40 von *Microglossum* übertragen: Thuemenidium Hookeri [Cooke] (Sacc.), multiforme [Henn.] (Sacc.), atropurpureum [Batsch] (Karst.) OK.

Tipularia = Halterophora.

Trichocladium = Harziella.

Trichoscyphe = Cookeina.

Trichosporum = Colletosporium.

Trombetta Ad. (1763) fam. II 6 c. syn. *Fungoidaster* Mich. t. 82 fig. 5—8 = *Craterella* Pers. 1796 (—us) Fries 1838 = *Cratarellus* Pers. 1825 c. syn. *Fungoidaster* Mich. t. 82 fig. 5. Micheli hatte 2 Sectionen unter *Fungoidaster* 1. § semine in superna parte donati, welche Haller 1742 nur z. Th. aufnahm und ausschied und welche jetzt für *Leotia* Hill zu gelten hat; 2. Semine inferna parte donati, welche namentlich unter fig. 5 gut abgebildet ist und von Adanson nach dem von Micheli citirten italienischen Volksnamen Trombetta di morto einfach Trombetta genannt wurde. Viel später wurde dieselbe Pflanze und Figur von Persoon *Craterella* bez. *Cratarellus* benannt. Fries, den Saccardo zu dieser Gattung citirt, hatte zu dem Namen eine andere Schreibweise *Craterellus* angewendet. Trombetta darf, trotzdem Vernicularwort, weil rite von Adanson als Gattungsname eingeführt, ebenso wenig verworfen, wie Scorzonera, Pulsatilia, Belladonna etc. Die anderen Arten, welche Micheli noch in dieser § aufführt, sind wohl nur Formen von oder identisch mit *Craterellus cornucopioides* Pers. = *Peziza corn.* L. c. syn. Vaill. paris. t. 13 fig. 2 und 3, das auch Micheli zu seiner nächsten Art citirt, = Trombetta cornucopiodes OK. Die anderen Arten sind nach Saccarde sylloge VI 514/9 von *Craterellus* = () bez. älteren Synonymen = [] übertragen: Trombetta aurea (B.&C.), canadensis (Kl.), Cantharella [Schw.] (—*us* Fries), clavata [Pers.] (Fries), cochleata (Fries), Comperi (Fries), confluens (B.&C.), crispa (Fries), dubia (Peck), hypolyssodes (Cesati), lateritia (Berk.), lutescens [Pers.] (Fries), marasmiodes (B.&C.), minima (Saut.), ocreata (Pers.), odorata (Schw.), papyracea (Berk.), partita (Berk.), pusilla (Fries), pistillaris (Fries), pulverulenta (B.&C.), rosea (Schw.), rugiceps (B.&C.), sinuosa (Fries), spathularia (B.&C.), sparassiodes (Speg.), spathuliformis (Gill.), unicolor (Rav.), violacea [Pers.] (Fries) OK.

Tuber Wigg. 1780; Haller (1742) enum. pl. 14 „Micheli." Der erste, der nach 1735, nachdem Linné die Trüffel 1737 zu *Lycoperdon* (*L. solidum*

L. 1737 = *L. Tuber* 1753) gesetzt hatte, die Gattung Tuber wieder aufnahm, war Haller mit der Art *Tuber brumale pulpa obscura* etc. Micheli. Linné nahm keine substantivischen Termini technici zu Gattungsnamen an und der Haller'sche Name Tuber ist als terminus technicus ohne giltigen Speciesnamen — alle vor 1753 sind ungiltig — zu verwerfen. Rumpf hatte eine ganz andere *Tuber*-Gattung, die wir aus gleichem Grunde nicht gelten lassen. Micheli, der von Saccardo als Autor zu Tuber citirt wird, hat den Namen nicht zuerst angewendet und wenn man über Linné hinausgeht, könnte man ebenso wohl Mattioli, Cesalpini, Mentzel, Tournefort zu Tuber bez. Tubera citiren. Tuber ist eine recht bemerkenswerthe Ausnahme in unserer Generanomenclatur. Der erste, der nach Linné den terminus technicus subst. Tuber als Gattungsnamen mit Speciesnamen verband und dadurch legitimirte war, war Wiggers (& Weber) 1780 in Primitiae florae holsaticae und zwar wählte er den richtigen Namen Tuber gulosorum* Wigg. = *Lycoperdon gulosorum* Scop. 1772 = *T. cibarium* Sibt. 1794 = *T. aestivum* Vittad. 1831 (ex Micheli 1729; dessen Speciesname gilt nicht als vor 1753 benannt, ebenso wenig wie T. albidum Cesalpini 1583). Saccardo führt zur Trüffel noch „*Tuber nigrum* All. fl. ped. II 366" auf; Streintz nomenclator fung. l. c. 336, aber in Allioni fl. ped. II steht diese Art nur p. 358 und nur als *Lycoperdon Tuber* mit dem Synonym *L. gulosorum* Scop. und *Tuber brumale* etc. Mich. *T. nigrum* wird von Bulliard aufgestellt citirt. Wiggers l. c. hatte nur eine Art. Der Name Tuber für die Trüffeln bleibt also bestehen, weil vor 1780 kein anderer Name dafür gegeben wurde.

Tubercularia = Knyaria.

Urospora = Fabreola.

Vantieghemia OK. = *Syncephalis* Van Tiegh. & Le Monnier 1873 non (—um) DC.* 1837. Die Composite von DC. gilt, sodass die homonyme Mucoracee neu zu benennen ist; die Gattung mag den Namen ihres ersten Begründers tragen. Die Arten sind nach Saccardo sylloge VII 228 . . . von *Syncephalis* übertragen: Vantieghemia asymmetrica (Van T. & Le M.), cordata (Van T. & LeM.), Cornu (Van T. & LeM.), depressa (Van T. & LeM.), fasciculata (Van T.), furcata (Van T.), fusigera (Bain), intermedia (Van T.), minima (Van T. & LeM.), nigricans (Van T.), nodosa (Van T.), pendula (Van T.), ramosa (Van T.), reflexa (Van T.), sphaerica (Van T.), tetratheca (Van T.), ventricosa (Van T.) OK.

Voglinoana OK. = *Cystophora* Rabh. 1844 non J.Ag.* 1841. Die Homonymie der Algen- und Pilzgattung ward schon von J.B.DeToni und P.Voglino in Britten's Journ. Bot. 1887 p. 27 dargelegt, ohne dass ein anderer Name dafür gegeben wurde. Die Arten sind nach Saccardo syll. IV 298 übertragen: Voglinoana crateriodes (Rbh.), ? fruticulosa [Lk.](Rbh.) OK.

Wettsteiniella OK. = *Arthrobotryum* Cesati 1852 non (—ys) Corda* 1839. Die Gattungsnamen, welche sich im Auslaut nur durch —um oder —s unterscheiden, können nur als Homonyme ungleicher Orthographie gelten. Diese Gattung ist demnach neu zu benennen und sei Dr. Richard Ritter von Wettstein, dem Redacteur der Oesterreichischen Botanischen Zeitung gewidmet, der, jetzt schon strengeren Begriffen über Species- und Gattungswerth huldigend, was den modernen österreichischen Botanikern nur mehr zu empfehlen ist, hoffentlich dazu beitragen wird, das gerade in Wien ostensive Dissentiren von den internationalen botanischen Nomenclaturregeln zu beseitigen. Eine Harmonie in diesen botanischen Gebräuchen, die zwar mehr formal aber zum internationalen

Verständniss unentbehrlich sind, anzustreben, ist gewiss eine gute Sache, der ein Jeder, welcher Schule er auch angehören möge, persönlich abweichende Meinungen opfern muss. Die Arten sind nach Saccardo sylloge IV 628/30 von *Arthrobotryum* übertragen: Wettsteiniella atra (Berk. & Broome), atrocephala [Ellis] (Sacc.), Beccariana (Ces.), camptospora (Sacc. & Terr.), curvula (B. & Br.), Melanoplaca (Berk. & Curt.), robusta (Curt. & Ell.), stilbodea (Ces.) OK.

Willkommlangea OK. = *Cienkowskia* Rostaf. 1873 non *Rgl. & Rach. 1858. Die ältere Borraginacee, welche BHgp. I 997 nicht recognoscirt hatten, gilt nach Durand index p. 281; die Myxomycetee ist also anders zu benennen; sie sei den Verfassern der ausgezeichneten Flora hispanica gewidmet. Die einzige Art ist Willkommlangea reticulata OK. = *Cienkowskia r.* Roth (Alb. & Schw.)

Wingina OK. = *Orthotrichia* Wing 1886 non (um) *Hedw. 1789. Die Moosgattung gilt, sodass die Myxomycetee anders zu benennen ist; sie sei dem Begründer dieser Gattung gewidmet. Die einzige Art ist Wingina microcephala OK. (Wing).

Xanthoglossum § Sacc. 1889 em. = *Leptoglossum* § Cooke 1879 em. Sacc. non (— is) Bth.* 1844. Die Solanacee Leptoglossis Bth. gilt, sodass für die Discomycetee deren Synonym emendirt zur Geltung kommt. Die Arten sind nach Saccardo syll. VIII 47/8 von *Leptoglossum* übertragen: Xanthoglossum flavum [Gill.] (Sacc.), luteum [Peck] (Sacc.), microsporum [Cooke & Peck] (Sacc.), tremulosum [Cooke] (Sacc.) OK.

Zukalina OK. = *Gymnodiscus* Zukal 1887 non Less.* 1831. Die Composite Gymnodiscus gilt, sodass die Discomycetee anders zu benennen ist; sie trage den Namen ihres Begründers. Die einzige Art ist Zukalina neglecta OK. = *Gymnodiscus n.* Zukal.

3. Lichenes.

Baeomyces = Tubercularia.

Chlorea = Nylanderina.

Collema = Gabura.

Gabura Ad. (1763) fam. II 6 c. syn. *Lichenoides* Dill. musc. t. 19 f. 27 = *Collema* Wigg. 1780 em. auct. Die citirte Figur ist nach Krempelhuber II 517 = *Collema nigrescens* var. fasciculare (fig. A) und var. conglomerata (fig. B). Die Arten sind nach Nylander synopsis lidr. 101—117 übertragen: Gabura aggregata (Nyl.), albociliata [Desm.] (Nyl.), anomala (Nyl.), auriculata (Hfm.), biatorina (Nyl.), byrsina (Ach.), callopisma (Mass.), chalazana (Ach.), cheylea (Ach.), coccophylla (Nyl.), conglomerata (Hfm.), crispa (Ach.), cyathodes [Mass.] (Nyl.), decipiens [Mass.] (Nyl.), difracta (Nyl.), elvelodea (Ach.), flaccida (Ach.), furva (Ach.), glaucophthalma (Nyl.), laciniata (Nyl.), lepidea (Nyl.), limosa (Ach.), microphylla (Ach.), multipartita (Sm.), myriococca (Ach.), nigrescens [L.] (Ach.), nodulosa (Nyl.), nummularia (Duf.), opulenta (Mont.), pannaria (Nyl.), polyschides [Mont.] (Nyl.), plicatilis (Ach.), pulposa (Ach.), pustulata (Ach.), pycnocarpa (Nyl.), pyrenopsodes [(Nyl.)], rivularis (Ach.), stenophylla (Nyl.), umbella [Tuck.] (Nyl.), verruciformis (Nyl.) OK. und *Collema melaenum* Ach. = *Lichen marginalis* Huds. 1778 = Gabura marginalis OK.

Lichina = Pygmaea.

Lobaria § Schreb. (1791) gen. II 768 c. syn. *Pulmonarius* Hall.; Hoffmann ut genus 1795 Deutschland's flora; DC. 1805, non Acharius 1798 = § *Sticta* Schreb. l. c. sed post Lobaria; Acharius ut genus 1798; non Stictis* Pers. 1797. Sticta und Stictis sind bloss orthographische Licenzen eines Wortes, das also nur für 1 Genus gelten kann. Lobaria hat ausserdem sowieso in doppelter Hinsicht die Priorität vor Sticta, denn es steht bei Schreber vor *Sticta* und hat auch eher Artennamen (1795) erhalten als *Sticta* (1798). Lobaria ist bloss ausser Curs gekommen, weil sie später von Acharius monströs erweitert wurde, sodass *Lobaria* „Ach." nicht weiter in Betracht kommt. — Schreber's Lobaria ist aus dem Synonym zu ermitteln und von Hoffmann 1795 l. c. und DC. 1805 fl. franç. als Genus aufgenommen. Der Typus der Gattung ist *Lichen pulmonarius* L. = Lobaria pulmonaria* Hoffm., DC. = *Sticta pulmonacea* Ach. Ausserdem ist noch Lobaria scorbiculata* DC. wiederherzustellen. Die anderen Arten sind nach Nylander syn. lich. von *Sticta* übertragen: Lobaria aurata (Ach.), carpolomodes (Nyl.), cinereoglauca (Tayl.), damaecornis [Sw.] (Ach.), dissimulata (Nyl.), dichotomodes (Nyl.), endochrysea (Del.), fossulata (Duf.), Freycinetii (Del.), laciniata [Sw.] (Ach.), lineariloba [Mont.] (Nyl.), linita (Ach.), nitida (Tayl.), obvoluta [(Ach.)], orygmaea (Ach.), punctulata (Nyl.), retigera (Ach.), rubella (Hk. & Tayl.), Urvillea (Del.), vaccina (Mont.), variabilis (Ach.) OK.

Nylanderaria OK. = *Chlorea* Nyl. 1854 non Chloris* Sw. 1788 non † *Chloraea* Ldl. 1826 cfr. p. 652; non † Chlora Ad. 1763. Es sind Chloraea und Chlorea ungenügend als Wörter verschieden und beide wegen der giltigen Chloris Sw. zu verändern. Diese Flechtengattung sei ihrem Begründer gewidmet. Die Arten sind von *Chlorea* übertragen: Nylanderaria canariensis [Ach.] (Nyl.), cladoniodes (Nyl.), flexuosa (Nyl.), Soleirolii [Duf.] (Nyl.), vulpina [L.] (Nyl.) OK.

Pygmaea Stackh. (1809) mém. soc. nat. Mosc. II 60 & 95 = *Lichina* Ag. 1817 syn. alg. p. XII. 9. Beide basiren auf *Fucus pygmaeus* Lightf. fl. scot. 964 t. 32 = *Fucus pumilus* Huds. (1778) fl. angl. 584 = Engl. Bot. 1392, Nereis brit. t. 16, *Lichen marinus* Micheli = *Fucus lichenoides* Good. & Wood. 1797 = *Lichina pygmaea* Ag. = Pygmaea pumila OK.; von Lamouroux ward diese Art zu *Gigartina*, von Lyngbye zu *Gelidium* gestellt. Eine zweite Art ist *Lichina confinis* Ag. = *Lichen c.* fl. dan. = Pygmaea confinis OK. Stackhouse hatte diese Gattung für eine Alge gehalten, wie dies früher fast allgemein geschah.

Sticta = Lobaria.

Tuberculariа Wigg. (& Weber 1780) fl. hols. 87 [non Tode 1784 non Pers. 1794] = *Baeomyces* Pers. 1794 (bei Ehrhart nur im Phytophylacium als nomen usuale delendum 1780 und 1789). Bei Wiggers l. c. sind 2 Arten aufgeführt: 1. Tuberculariа ericetorum* Wigg. c. syn. *Lichen e.* Webb. Nr. 251 *Baeomyces roseus* Pers. = *Baeomyces ericetorum* DC. und 2. *Tuberculariа fungiformis* Wigg. c. syn. *Lichen byssoides* L. (1767) = *Baeomyces byssoides* Schaer = *B. rufus* DC. = *Lichen rufus* Huds. 1762 = Tuberculariа rufa OK.

Persoon hat 1794 den Namen *Baeomyces* einfach für Tuberculariа Wigg. substituirt, weil es schon bei den Pilzen eine *Tuberculariа* gäbe; aber diese ist erst 1790 von Tode aufgestellt worden und enthält ausserdem verschiedene Genera (+ Ditiola Fries); von ihren 4 Arten gehört nur eine zur

jetzigen Tubercularia, sodass man für die jetzt übliche *Tubercularia* Persoon als Autor zu citiren hat. Um also seine *Tubercularia* nicht umtaufen zu müssen, fügte er dem ersten ein zweites Unrecht hinzu und veränderte den Namen der älteren und tadellosen Tubercularia Wigg.; cfr. Usteri Annalen 1794 I 10 und 19. Die anderen Arten sind nach Nylander synopsis lichen. von *Bacomyces* übertragen: Tubercularia absoluta (Tuck.), aurata [Mont.](Nyl.), crenulata (Hepp.), erythrella [Mont.](Nyl.), fungodes [Sw.](Ach.), heteromorpha (Nyl.), icmadophila [Ehrh.](Nyl.), imbricata (Hk.), pachypus (Nyl.), plaeophylla (Ach.), ramalinella (Nyl.), Prostii (Nyl.), squamariodes (Nyl.), trachypus (Nyl.) OK.

Urceolaria = Lagerheimina cfr. p. 478.

4. Algae.

Eine neuere allumfassende Behandlung der Algen ist von DeToni im Erscheinen, von dessen Sylloge algarum bisher 1 1/2 Band fertig vorliegen; vom 2. Theil hatte ich durch die Freundlichkeit des Verfassers einen Theil vorzeitig erhalten. Das Bestreben, auch den älteren Autoren gerecht zu werden, lässt sich darin nicht verkennen, wenn auch einige recht grobe, noch näher zu besprechende Ausnahmen zu verzeichnen sind, und das riesenhafte Verzeichniss der „Bibliotheca phycologica“ in vol. I auf 137 Seiten, in vol. II auf 120 Seiten abgedruckt [in vol. II von J.Deby, London besorgt] lässt allein schon erkennen, wie gründlich dabei zu Werke gegangen wird. Aber die ältere Literatur davon scheint in Padua nur schwach vertreten zu sein, sodass die älteren Citate offenbar nur selten controlirt sind. Solche Unternehmungen lassen sich eben nur in wenigen Metropolen genügend durchführen.

Bei den Meeresalgen nahm ich J.Agardh's Species genera & ordines algarum 1851—76 zu Hilfe, fand aber bald, dass dessen Nomenclatur eine sehr bedenkliche ist; wodurch ich veranlasst wurde, wenigstens diese Gruppe der Pflanzen noch einer nomenclatorischen Revision zu unterziehen, die zwar keinen Anspruch auf Vollständigkeit macht, aber doch die gröbsten und meisten Unrichtigkeiten zu Tage fördern und bessern wird. Ich habe noch andere Algengattungen, deren Namenänderung mir gelegentlich aufstiess, diesen Correcturen beigefügt und kann nur bedauern, dass bei den Algen soviel Namen zu ändern sind.

J.Agardh's Werk ist betreff Citation der älteren Autoren recht mangelhaft und die Art seiner Citation überhaupt führt zur Verdunkelung von Namen, die mit den seinen nicht übereinstimmen. Wir können dies unter 2 Abschnitten behandeln: 1. Die Entwickelung der Nomenclatur bei den Agardh's unter dem anfänglichen starken Mangel an Literatur. 2. Spätere Verfahren, um unrechtmässig eingeführte Namen aufrecht zu halten.

1. J.Agardh hat insbesondere die vor den 2 Agardh's publicirten Namen, Arten und Abbildungen ziemlich lückenhaft citirt und identificirt; z. B. Hudson's flora anglica ist offenbar nur aus zweiter Hand citirt, wobei stets die wichtige Angabe der Edition von 1762 oder 1774 (= 1798) fehlt; man findet bei den Algologen fast nie die 1. Auflage citirt, aus der schon Linné entlehnte. Von J.Stackhouse wird wohl die 1. Auflage der Nereis britannica (1795—1801) zuweilen citirt, spätere Arbeiten dieses Verfassers aber in der Regel todt geschwiegen; dessen wichtige Arbeit: Tentamen marino cryptogamicum in Mémoires de la société des naturalistes à Moscou 1809 („Febr. 1807“) II p. 50—93, worin Fucus L. in 42 Gattungen getrennt ward, von welchen Stackhouse'schen Gattungen die Hälfte etwa wieder zur Geltung kommt, hat C.Agardh anscheinend

anfangs übersehen und später ist dessen Versehen von J.Agardh nie corrigirt worden, trotzdem er dúrch Ruprecht in alg. ochot. energisch darauf aufmerksam gemacht worden war; die Stackhouse'schen Namen wurden dann sogar bösartig unterdrückt, wovon ich unter den einzelnen Gattungen Notizen gebe. Im Jahre 1806 hat H.F.A.Roussel in Flore du Calvados — ein jetzt allerdings sehr seltenes Buch — pag. 83/98 ebenfalls eine Reihe (22) neuer Algengenera aufgestellt, die durchschnittlich noch viel zu umfangreich sind und meist je 4—10 heutige Genera enthalten, von denen aber doch einige zur Geltung kommen. Die Agardh's haben keine Ahnung von Roussel's Genera und auch Pfeiffer's Nomenclator citirt dieselben nach Desvaux' Referat nur mangelhaft, z. Th. unrichtig bezüglich der dargestellten Arten, z. Th. gar nicht.

In C.Agardh (1812) dispositio algarum sueciae hat der Verfasser noch keine Kenntniss von Stackhouse's, Roussels's und Lamouroux' Arbeiten und zählt damals erst 20 Algengattungen überhaupt auf. Im Jahre 1817 baute C.Agardh in seiner Synopsis algarum auf Lamouroux weiter, der seinerseit 1813 von Stackhouse nur dessen Nereis brit. I, worin noch die meisten Genera in Fucus enthalten sind, aber nicht die Publicationen mit den neuen Genera von Roussel 1806 und Stackhouse 1809 citirte, obwohl er von beiden Namen übernommen hat, z. B. Laminaria und Gigartina.

1824 in C.Agardh's syst. alg. werden gar manche Genera neu benannt, dabei verschiedene neue, die S.F.Gray 1821 in seinen Natural arrangement of british plants vol. I pag. 279—394 in recht sorgfältiger Weise und mit reichlichen Citaten versehen zum ersten Male publicirt hatte. Bei C.Agardh findet man dieses gute, aber von einer Londoner Clique unterdrückte Buch nicht citirt, ebensowenig wie bei Bory de Saint Vincent, der kurz nachher auch diverse Gray'sche Genera anders benannte und bei Dumortier, der von Gray's 20 neuen Genera der Lebermoose 12 zufällig 1 Jahr später mit anderen Namen versah, cfr. S. 830. Wir nehmen bona fide an, dass C.Agardh der zweite Begründer solcher Gattungen [1]) war, in deren Publication ihm Gray einige Jahre zuvorgekommen war, aber als solcher haben Agardh's betreffende Namen zu weichen.

C.Agardh bekennt übrigens den Literaturmangel 1817 l. c., indem er pg. VII schreibt: Sic Nereidem britannicam et English botany nunquam ipse vidi, citavi tamen ex aliis auctoribus. Das sind 2 der wichtigsten illustrirten, älteren Werke für die Algenkunde; das 1. von Stackhouse, das 2. von Sowerby & Smith. Verschiedene andere Werke scheinen auch gefehlt zu haben. — Doch bleiben wir bei dem Hauptwerk von Agardh fil. Von Turner's Werk citirt J.Agardh allenfalls die Tafeln, nicht den Text. Gmelin's historia fungorum 1768, Gunner's flora norvegica, Lightfoot's flora scotica, die Publicationen von Donati 1750, Ludwig 1760, Hill, Adanson, Rafinesque, Desvaux u. A. sind ausser den früher erwähnten nahezu oder völlig vernachlässigt. Stackhouse und S.F.Gray behandeln die Synonymie sehr ausführlich und wenn man diese bei J.Agardh identificiren will, merkt man auffallend, wie viel fehlt.

2. Zu J.Agardh's Werk vol. II pars II p. 337—704, worin die Citate reichlicher, aber doch ungenügend für eine Monographie dieser Pflanzen enthalten sind, ist kein Register gegeben; vol. II pars III hat Register, aber darin fehlt das vorstehend Bezeichnete. In vol. III pars I, welcher eigentlich eine zweite Auflage der Florideen in vol. II excl. Rhodomeleae darstellt und mit Unrecht

---

[1]) Es ist ein sonderbarer Zufall, dass selbst ein so lasterhaftes Genus wie *Hygroceris* Ag. 1824 (Vegetationes solutionum chemicarum) von Gray schon 1821 auch als *Typhoderma* aufgestellt worden war, wobei von 4 : 9 Arten 3 übereinstimmen und zwar 3, die C.Agardh in syst. alg. (p. XXII & 45) mit † als Zeichen, dass er sie nicht im Herbar habe, versehen hatte.

vol. III genannt wird, hat er die früheren Monographien erneuert, aber mit noch viel beschränkteren Citaten versehen, wobei unliebsam concurrirende Namen nicht wiederholt — auf einzelne Beispiele komme ich bei den Gattungen zu sprechen — und gar manche nach internationalen Regeln richtige Namen bez. Autorcitate der 1. Auflage = II[II] unterdrückt oder nicht wiederholt sind, sodass man sie in dem registerlosen vol. II[II] schwer findet.

J.Agardh citirt die Autoren bei den Species consequent, aber irreführend nach eigener, bez. Boissier'scher Manier, nur unklarer als Boissier, z. B. *Plocamium angustum* (J.Ag. symb. p. 10) J.Ag. sp. p. 402. Cfr. sp. gen. ord. alg. III 343; im Index steht dann *Pl. angustum* ohne Autorcitation, während Synonyme dort auffallenderweise Autorcitate haben. Die richtige Benennung ist aber *Thamnocarpus angusta* J.Ag. symb. 10 = *Plocamium angustum* Hk. & Harv. alg. Tasm. p. 8; letzteres wird erwähnt in J.Ag. sp. g. ord. II 403, wozu also ein Index überhaupt fehlt. Die Autoren, welche nicht dieser pietistischen Citationsmanier folgen, werden natürlich im Vertrauen auf Agardh — der aber III 343 den richtigen Namen *Plocamium angustum* Hk. & Harv. verschwiegen hat — dazu verführt, Plocamium angustum J.Ag. zu schreiben. — Aehnlich verfährt er fast principiell in ungezählten Fällen. Dabei ändert er nicht selten Speciesnamen, die ihm nicht passend zu sein scheinen. Andererseits zeigt er sich auch betr. Autorcitation inconsequent, z. B. zu *Gigartina Teedii* citirt er in sp. g. ord. alg. III 192: Roth cat. III 108 als Autor; aber Roth hat nur ein *Ceramium Teedii* aufgestellt; dann wird J.Ag. sp. 266 citirt, sodass man, weil Roth es nicht sein kann, vermuthen müsste, J.Agardh sei der Autor für *Gigartina Teedii*; aber dafür ist Lamouroux der Autor und dieser wird l. c. III 192 überhaupt nicht citirt! Dagegen wird citirt: *Fucus Teedii* Turn., *Sphaerococcus Teedii* Grev., *Chondroclonium Teedii* Ktzg. Mit dem gleichen Rechte, womit die letztgenannten 3 Namen die richtigen Autorcitate tragen, gehört auch zu *Gigartina Teedii* das Citat Lamx.

Im Ganzen und Grossen lassen sich verschiedene incorrecte Verfahren in J.Agardh's Werk gar nicht verkennen, welche geeignet sind, die Nomenclatur zu verdunkeln und eine unrechtmässige Autorcitation bei den Species in sehr vielen Fällen herbeizuführen. Das steht auch mehr in Einklang mit der Rücksichtslosigkeit, mit der die Agardh's berechtigte Gattungsnamen, die von anderen Autoren aufgestellt wurden, bei Seite schoben oder unterdrückten. Es sei noch auf eine eigenthümliche Autorcitation hingewiesen, die ich bisher nur in Agardh's Werken (bez. daraus nachgeschrieben) gefunden habe, die aber als irreführend und geradezu falsch zu verwerfen ist, umsomehr, als sie den Anschein einer neuen Publication erweckt. Es ist die Anwendung des Wortes mscr., welches man sonst nur entweder 1. für nicht angenommene, aber nebenbei als Synonym publicirte Namen dauernd findet, oder welches 2. für neue Arten nur bei deren ersten Publication gebraucht wird. Agardh schreibt aber häufig, wie z. B. bei *Polyphacum Smithiae* (Hook. & Harv. mscr.). Da hätte man sich als publicirenden Autor J.Ag. hinzuzudenken; aber das Wort mscr. ist falsch angewendet, denn wie sich weiter unten nach der Diagnose ersehen lässt, ist der Name als giltig in Harvey's Nereis austr. und in Hooker Lond. Journ. und Flora tasm. rite für eine neue Art publicirt worden, hat also aufgehört, mscr. zu sein. Nach allgemeinem Gebrauch hat nach der 1. Publication das Wörtchen mscr. wegzufallen.

Stackhouse, ebenso Roussel, welche l. c. zuerst viele Algengattungen aufstellten, lehnten sich bei der Namengebung meist an die bestehenden Artennamen an und veränderten, wo es anging, deren Endung auf aria, bez. arius. Die Idee ist an sich gut, aber die mehr adjectivischen Namen sind namentlich Stackhouse als

angeblich unzulässig oder unschön vorgeworfen worden. Indessen jedes Eigenschaftswort kann zum Hauptwort und Gattungsnamen verwendet werden. Wenn man solche Namen besser auch vermeiden soll, so dürfen sie doch, falls sie einmal gegeben worden sind, nicht mehr verworfen werden. Stackhouse hat selbst in Nereïs brit. ed. II verschiedene seiner Namen wohl nur deshalb verändert, was aber an der Giltigkeit der ersten Publication nichts ändert. Uebrigens finde ich z. B. folgende Namen selbst in Agardh's sp. g. ord. alg. und sonst als giltig aufgenommen: *Furcellaria, Laminaria, Rivularia, Lomentaria, Gelinaria, Gracilaria, Punctaria, Chordaria, Iridaea, Hypnaea, Gigartina.*

Schon im vorigen Jahrhundert hat Vitaliano Donati in seiner Storia naturale marina dell' adriatico 1750, in deutscher Uebersetzung 1753, französisch 1758 ein System der Meeresalgen entworfen, aus dem Ruprecht alg. ochot., der es lobt, noch Namen wieder herzustellen vorschlug. Aber ausser den 4 eingehender behandelten Gattungen Ceramianthemum, Callopiloforo, Virsoides und Acinaria sind bei Donati alle anderen Gattungen (± 20) nur provisorisch kurz angedeutet und, wenn auch davon einige recognoscirbar sind, so haben sie doch nur italienische, keine lateinischen Gattungsnamen, auch nicht in der deutschen und französischen Uebersetzung erhalten, sind also, weil nicht regelrecht benannt, nicht weiter in Rücksicht zu ziehen. Und das ist gut, sonst gäbe es noch beträchtlichere Veränderungen der Algennomenclatur. Einige dieser italienischen Namen würden im Lateinischen nicht anders lauten; sie sind aber nur unter den anderen italienischen Namen aufgestellt worden.

Auch ein Beginn zur Richtigstellung lege prioritatis der Algennomenclatur ist zu erwähnen: Trévisan, Nomenclator algarum 1845, aber es ist davon nur das erste Heft von 80 Seiten erschienen.

Die veränderliche und ungleiche Behandlung der Gattungen bei den Algen hat, wie bei den Pilzen und Flechten, manche Autoren veranlasst, in den Registern die Artennamen ohne Rücksicht auf die Genera anzuordnen; so noch in dem neuesten Werke von DeToni. Es hat diese Manier aber viel Uebelstände; sie kann nur als Provisorium zu geordneten Registern gelten, wie man es am vollkommensten in Steudels Nomenclator findet.

Ich will gern zugeben, dass die Genera-Begründung bei Stackhouse und den älteren Autoren überhaupt noch mangelhaft ist, aber dieser Vorwurf trifft fast alle Autoren noch in der ersten Hälfte dieses Jahrhunderts, die sich mit Aufstellung von Algengenera befassten, — Lamouroux und die Agardh's, deren Genera nach und nach vielfach modificirt wurden, nicht ausgenommen. Um nur ein Beispiel zu citiren: von Gelidium Lmx. mit anfangs 11 Arten finde ich bei J.Agardh nur noch 2 Arten. Gar viele Arten sind so durch einander geworfen zu Genera gruppirt worden, dass sich, wie beim Kaleidoscop, von Zeit zu Zeit andere Bilder von Gattungen ergaben. Um so mehr hat man sich an die älteren Gattungsnamen und die Majorität der anfangs dazu gestellten Arten in streitigen Fällen zu halten.

Jetzt legt man in der Algensystematik auf Farbstoffe und die verschiedenartige Fructificationen grossen Werth. Ich wünsche, dass diese Systematik von Dauer sein möge. Es ist aber nicht zu verkennen, dass durch die Farbstoffe manchmal sonst identische Gattungen getrennt worden sind, und was die Generabegründung nach der Fructification betrifft, so ist das herrschender Zug der Zeit. Bei den Phanerogamen liesse sich eine ganze Reihe von Fällen zusammenstellen, wo gerade die Frucht der variabelste Theil der Pflanze ist, aber im Ganzen und Grossen ist doch die Frucht und ihr Entstehungszustand der am wenigsten veränderliche Theil der Phanerogamen. Bei den niedriger organisirten Pflanzen

ist a priori diese Beständigkeit minder zu erwarten, sie trifft aber nach den meisten Beobachtungen doch zu; indess die neueren Beobachtungen bei den Algen sind insofern, obwohl exacter und auch zahlreich, noch relativ ziemlich sparsam, und vielfach schnell generalisirt worden.

Ich möchte noch einige beherzigenswerthe Worte wiedergeben, welche Ruprecht in seiner ausgezeichneten Monographie der Tange des Ochotskischen Meeres 1856 in Middendorff's Reisen I 208 über Nomenclatur der Algen äusserte: „Soll der einmal gegebene Name nicht gegen Neuerungen gesichert sein, so geht einer solchen Einrichtung (d. h. Nomenclatur als gegenseitiges Verständigungsmittel) aller Werth ab. Neuerungen werden immer Statt haben, so lange die Nomenclatur keine feste unumstössliche Grundlage besitzt. Diese kann aber keine andere als die historische sein. Die Verletzung der Priorität, des ersten Gesetzes der Nomenclatur, kommt bei den Gattungen der Tange häufiger vor als bei den Arten. Da das System noch keineswegs als abgeschlossen gelten kann und da der Begriff der meisten Gattungen noch eine Vervollständigung zulässt, so sollte man darüber wachen, dass die älteren Genera, die fast immer durch gewisse Arten als Belege sich erkennen lassen, nicht verworfen, sondern reformirt werden." Die internationalen Regeln des botanischen Congresses haben dieses später obligatorisch gemacht.

Acetabularia = Acetabulum.

Acetabulum L. (1735) syst. I sub „Lithophyta;" Ludwig (1747) def. gen. pl. 301; Hill (1751) nat. hist.; Boehmer-Ludwig (1760) def. 504 „Tourn. 569 t. 338" (= *Callopiloforo* Donati 1750) = *Oliria* Bert. 1810 = *Acetabularia* Lmx. 1816. Tournefort bildet diese schirmähnliche Meerespflanze erkennbar ab; 1735 führt sie Linné auf, später hat er sie ungeschickt oder aus Versehen zu Sertularia = *Halimeda* gestellt. Dann haben Ludwig, Hill, Boehmer die Gattung Acetabulum aufgenommen.

Die Arten sind nach DeToni syll. I 418—421 von *Acetabularia* übertragen: Acetabulum caraibicum (Ktzg.), Calyculus (Gay & Gaimard), Kilneri (J.Ag.), crenulatum (Lmx.), majus (Martens), Androsace (*Tubularia Andr.* Pallas = *Oliria Andr.* Bert. 1810 = *Acetabularia mediterranea* Lmx. 1816; Androsace ist ein älterer, auch von Donati erwähnter Name für diese Pflanze), denudatum (Zan.), polyphysodes (Crouan), miocenicum (Andrusow) OK.

Alaria = Musaefolium.

Algogrunowia OK. = *Platylobium* Ktzg. 1849 non *Sm. 1794. Die Leguminose Platylobium Sm. gilt, sodass die Algengattung einen anderen Namen zu erhalten hat. Ich widme sie dem hervorragenden Algologen A. Grunow. Der Typus dieser Gattung ist *Platylobium Mertensii* Ktzg. tab. phyc. X t. 63 = Algogrunowia Mertensii OK.

Amphibia Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II pg. 58 und 89 = *Scorpiura* Stackh. (1816) Nereis p. IX, XI = *Bostrychia* Mont. 1842. Stackhouse hat 1809 nur 1 Art Amphibia scorpiodes* Stackh. 1809 = *Fucus scorpioides* Gm. = *Scorpiura amphibia* Stackh. 1816 = *Bostrychia scorp.* Mont. = *Fucus amphibius* Huds. Die anderen Arten sind nach Ag. sp. g. ord. alg. II (III, 1) 851—874 übertragen: Amphibia arbuscula J.Ag. („Hk.&Harv."), Binderi (Harv.), bipinnata (Harv.), calliptera (Mont.), fastigiata (Hk. & Harv.), glomerata (J.Ag.), Harveyi (Mont.), Hookeri (Harv.), intricata (D'Urv.), Leprieurii (Mont.), mixta (Hk. & Harv.), Montagnei (Harv.), Moritziana (Ktzg.„Sond."), multicornis (Mont.), periclados (C.Ag.), pilulifera

(Mont.), radicans (Mont.), rivularis (Harv.), simpliciuscula (Harv.), tenella [Vahl] (J.Ag.), vaga (Hk. & Harv.), Wardii (Harv.) OK.

Peiffer identificirt aus zweiter Hand *Scorpioides* Rouss. „1796“ (1806 p. 88) hiermit, aber Roussel basirt auf *Fucus scorpioides* „L.“ oder vielmehr „auct.“, da Linné gar keine solche Art hatte; indess unter diesem Namen wurden mancherlei Algen verstanden. Zunächst führt Roussel an Esper t. 32 fig. 3, die nicht hierher gehört; *Scorpioides* Rouss. bleibt dubiös und könnte nur ex minore parte aufgenommen werden, ist also zu verwerfen.

Amphipleura Ktzg. (1844; kies. Bacillarien, Vorrede Juli) = *Alaucocystis* Hassall freshw. alg. p. 437; Vorrede Juli 1845; nach der von J.Deby revidirten diatomologischen Literatur „1844.“ Dieses Datum ist für die am Ende von Hassall's Werk, welches 462 Seiten hat, stehende *Alaucocystis* sicher unrichtig. Es ist wohl auch nicht anzunehmen, dass die Anfangstheile von Hassall's Buch schon 1844 erschienen seien. Also Amphipleura bleibt unverändert.

Amphitrite Cleve (1878) Diat. Westind. Arch. p. 19 = *Auricula* Castrac. 1873 non *Battara 1755 (cfr. p. 844). Da die Pilzgattung Auricula zu erneuern war, ist für die homonyme Alge das nächste Synonym zu nehmen. Die Arten sind nach DeToni syll. II 346/8 Amphritite complexa *Cleve (Greg.) und übertragen: Amphritite japonica (Brun), mucronata [H.L.Sm.], (Perag.), Ostrea (Temp. & Brun) OK. und *Auricula Amphitritis* Castr. = Amphitrite Castracanei OK.

Apona Adans. (1762) fam. II 2 & 519 c. syn. *Conferva nodosa* Dill. musc. t. 7 = *Lemanea* Bory 1808; Bréb. 1842. Nous devons regretter, que pour ce dernier genre Mr. Bory, schreibt Desvaux schon im Jahre 1808 (cfr. Desv. Journ. I 123), n'ait pas adopté le nom Apona, que lui avait donné depuis trés longtemps Adanson; c'est introduire une multiplicité effrayante de noms differens dans la botanique d'autant plus que ce genre avait été fait aussi par Mr. de Beauvois sous le nom de *Trichogonum* dans une mémoire lu, il y a près de 18 mois à l'Institut. J'ai maintenant sous les yeux des figures gravées depuis longtemps qui doivent faire partie de ce mémoire dont la publication a été retardé par l'absence forcée de Mr. de Beauvois, depuis l'époque où it lut son travail. Die Sache scheint also seitens Bory nicht recht sauber zu sein, was für mich (cfr. Orchideen p. 649) nicht überraschend war.

Adanson characterisirt Apona: Filets cylindriques simples ou ramifiés en buisson, marqués d'étranglements sans diaphragme. Substance gélatineuse retenant l'eau comme de la laine. Das Fehlen der Gliederscheidewand dieser nodulosen Alge ist characteristisch für *Lemanea* und *Confera nodosa* oder vielmehr *C. fluviatilis nodosa* Dill. Diese ist = *Lemania torulosa* Ag. = *Conferva t.* Roth = Apona torulosa OK. Die anderen Arten sind: Apona abyssinica (Ktzg.), adulta (Ktzg.), andina (Mont.), annulata (Ktzg.), botryophora (Ktzg.), catenata (Ktzg.), Daldinii (Rbh.), falklandica (Mont.), fluviatilis (*Conferva fl.* L. ex Dill. t. 7 f. 47 = *Lemanea fl.* Ag. = *Nodularia fl.* Lyngb.), fucina (Bory), italica (Menegh.), mexicana (Ktzg.), nodosa (Ktzg.), sudetica (Ktzg.), Thiryana (Wartm.) OK.

= **Arthrodia** Raf. (1813) in Desv. Journ. I 235 = *Closterium* Nitzsche 1837. Rafinesque schrieb zu seiner neuen Gattung: Corpuscules allongés, libres, simples, planes, verds, divisés au milieu par une cloison en deux articulations. Fructifications intérieure granuleuse. A. linearis Raf. Linéaire oblongue, les 2 extremités aiguës; dans les mares et fontaines où elle forme des groupes

ressemblant à des taches vertes sur la surface de l'eau; en Sicile. Ce genre offre assez de ressemblance avez les Oscillatoires.

Wenn man berücksichtigt, dass die älteren Autoren den Zellinhalt niederer Algen öfters für Fructification erklärten und dass der entfernte Vergleich mit Oscillaria in einer Zeit, wo man von dem Unterschied zwischen Phycochromaceen und Chlorophyllaceen noch keine Ahnung hatte und überhaupt von diesen microscopischen Wasseralgen nur sehr wenige kannte, wohl zulässig erscheinen kann, so ergiebt sich aus dem Rest der Rafinesque'schen Beschreibung klar, dass er eine solche *Closterium*-Art vor sich hatte, deren körniger Inhalt mehr sichtbar ist als die Längsstreifung. *Ich stehe daher nicht an, *Closterium* durch Arthrodia zu ersetzen und die Desmidieen mit Bory de Saint-Vincent (1822) Arthrodieen zu nennen, nur dass der Begriff enger als bei Bory, also für die jetzige Umgrenzung der Desmidieen zu gebrauchen ist. Es ist Arthrodia bald für eine Bacillarie im früheren Sinne, wo grüne chlorophyllhaltige Algen davon noch nicht getrennt waren, bald für ein Cosmarium gehalten worden. Bory vermuthete darin seine *Heterocarpella geminata*, welche man mit *Cosmarium moniliforme* Menegh. identificirt hat, indess Rafinesque spricht bloss von einer Scheidung bez. Scheidewand (cloison) nicht von einer Einschnürung in der Mitte der Körperchen und die ergänzende Diagnose „linéaire oblongue les 2 extremités aigueés passt nur auf *Closterium*.

Closterium ist zuerst 1775 von Eichhorn beschrieben und abgebildet, aber nicht rite benannt worden; er gab in seinen „Beiträgen zur Naturgeschichte der kleinsten Wasserthiere p. 48 t. 5 fig. c. nur den deutschen Namen: „Der halbe Mond." O.F.Müller nannte sie dann in Animalcula infusoria 1786 (nicht 1780 wie DeToni angiebt) *Vibrio Lunula* und diesen Namen giebt auch Franz von Paula Schrank in Fauna boica III 2. Abth. S. 47 nur; er nennt sie aber nicht *Mülleria*, wie Ehrenberg mit falschem Citat angiebt. *? Mülleria* LeClerc, welche nicht in Mém. mus. h. n. II—III zu finden ist und Ehrenberg selbst nur mit ? angiebt, habe ich nicht ermitteln können; übrigens hat LeClerc nach den Scientifical papers R. Soc. erst 1815 zu publiciren angefangen, während Arthrodia Raf. schon 1813 benannt wurde.

Die Arten sind von *Closterium* nach DeToni syll. alg. I übertragen: Arthrodia acerosa [Schrank] (Ehrb.), acicularis (West), acuminata (Ktzg.), acuta [Lyngb.] (Bréb.), Amblyonema (Ehrb.), angusta (Hantzsch), angustata (Ktzg.), Archeriana (Cleve), areolata (Wolff), attenuata (Ehrb.), Auerswaldii (Rbh.), australis (Ehrb.), Bacillum (Josh.), bicurvata (Delp.), bienensis (DeNot.), ? Brauniana (Reinsch), Brébissonii (Delp.), calospora (Wittr.), candiana (Delp.), capillaris (Delp.), Ceratium (Perty), compacta (Nordst.), complanata (Delp.), Cornu (Ehrb.), costata (Corda), crassa (Rbh.), crassestriata (Archer), Cucumis (Ehrb.), Cynthia (DeNot.), decora (Bréb.), Delpontii (Klebs, DeToni), Dianae (Ehrb.), didymotoca (Corda), directa (Archer), eboracensis (Turn.), Ehrenbergii (Menegh.), elegans (Bréb.), Ensis (Delp.), fasciculata (Jacobs.), flaccida (Delp.), fusiformis (Gay), Gigas (Gay), gracilis (Bréb.), Hantzschiana (Grunow), Hirudo (Delp.), japonica (Suring.), Jenneri (Ralfs), inaequalis (Ehrb.), intermedia (Ralfs), Isidis (Cohn), juncida (Ralfs), Kuetzingii (Bréb.), lagoēnsis (Nordst.), lanceolata (Ktzg.), lateralis (Nordst.), Leibleinii (Ktzg.), Linea (Perty), lineata (Ehrb.), lineolata (Ktzg.), litorale (Gay), Lundellii (Lagerh.), Lunula [Müll.] (Nitzsch), macilenta (Bréb.), Malinverniana (DeNot.), mediolevis (Archer), monilifera [Bory] (Ehrb.), Monotaenia (Archer), nasuta (Wolle), naviculodes (Wille), nematodes (Josh.), obtusa (Bréb.), oncospora

(Nordst.), obtusangula (Corda), paradoxa (Wille), parvula (Naeg.), peracerosa (Gay), porrecta (Nordst.), praegrandis (Rbh.), praelonga (Bréb.), Pritchardiana (Archer), prona (Bréb.), pusilla (Hantzsch), quadrangularis (Corda), Ralfsii (Bréb.), regularis (Bréb.), refracta (Delp.), rostrata (Ehrb.), selenaea (Mask.), setacea (Ehrb.), ? spiralis (Corda), strigosa (Bréb.), striolata (Ehrb.), subcostata (Nordst.), subdirecta (West), subjuncida (DeNot.), subtilis (Bréb.), subturgida (Nordst.), tetractinia (Gay), tumidula (Gay), turgida (Ehrb.), uncinata (Ktzg.), Venus (Ktzg.) OK.

Ascophylla Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. p. 54 & 66 (*Fucus nodosus* L.) em. incl. *Bifurcaria* Stackh. l. c. II 59 & 90 = *Carpoblepta* Stackh. (1816) Nereis p. X und XII = *Cervina* S.F.Gray (1821) Arrang. brit. pl. I 319 ex typo *Fucus tuberculatus* Huds. = *Xiphophora* Mont. 1842 = *Pycnophycus* und *Physocaulon* Ktzg. 1843 = *Cymaduse, Pelvetia* und *Ozothalia* Decne. & Thuret 1845 = *Halicoccus* Fries „Aresch." 1846 = *Fucodium* J.Ag. 1848. Es ist rein willkürlich und regelwidrig, dass Agardh 1848 (sp. g. & ord. fucoidearum 200) bei Erweiterung der Gattung alle älteren Namen beiseite setzte.

Die beiden Gattungen von Stackhouse haben je nur 1 Art, sodass als zuerst publicirt Ascophylla zu gelten hat. *Ascophylla laevigata* Stackh. = *Fucodium nodosum* Ag. = *Fucus n.* L. wird zu Ascophylla nodosa OK. *Cervina* Gray und *Bifurcaria* Stackh. 1809 sowie *Carpoblepta* Stackh. 1816 beruhen auf *Fucus tuberculatus* Huds. = *F. bifurcatus* With. = *Carpobleta tuberculata* Stackh. = *Fucodium tuberculatum* J.Ag. = Ascophylla tuberculata OK. Die anderen Arten sind nach J.Agardh l. c. übertragen: Ascophylla canaliculata (*Fucus c.* L. = *Fucodium c.* J.Ag.), chondrophylla (*Fucus ch.* Turn. „R.Br."), compressa (Ag.), constricta (Hav.), fastigiata (*Fucodium f.* J.Ag.), gladiata (*Fucus gl.* Lab. = *Xiphophora Billardieri* Mont.) OK.

Auricula = Amphitrite.

Baillouviana Griselini (1750) Observations sur le scolopendre et le Baillouviana p. 16/32 t. 2; Ad. 1763; Nardo 1834; Meneghini 1838 (cfr. Zanardini synopsis p. 65; Montagne 1842 in Orbigny, dict. II 420) = Ellisius S.F.Gray 1821 p. p. = *Grateloupia* Bonnem. 1822 non Ag. 1822 = *Dasia* Ag. 1824 p. p. = *Dasya* Ag. 1828. Weder die adjectivische Form des Namens, noch etwaiges späteres Versehen von Adanson in der Diagnose genügt, um Baillouviana, seu Fucus colore violacea pennas minutissimas aemulans Griselini, die von diesem ausführlich beschrieben und detaillirt abgebildet ward, zu verwerfen, welcher Name also nach 1735 für eine Pflanze aufgestellt ward, die von verschiedenen Autoren mit *Rhodonema elegans* Martens 1824 = *Dasya Baillouviana* Martens = *Dasyà Kützingiana* Biasoletti 1857 = *Dasya elegans* C.Ag. 1828 = *Sphaerococcus pedicellatus* C.Ag. 1823 = *Dasia ped.* C.Ag. 1824 identificirt worden und also Baillouviana pedicellata OK. zu nennen ist.

Ellisius S.F.Gray mit 2 Arten, die Agardh zu *Dasya* stellte, von denen eine später zu *Callithamnion* abgeschieden ward, ist auch älter als *Dasya*. Bei der Uebertragung von *Dasya* zu Baillouviana folge ich J.Agardh sp. g. ord. alg. II 1863 p. 1172—1240, wozu noch einige neue Arten aus Kützing tab. phyc. (1864) XIV hinzugefügt sind. Vorher sind folgende Artennamen zu ändern:

Dasya subsecunda Harv. 1848 (1847—49) „Suhr" Ktzg. Januar 1847 = *Trichothamnion chilense* = Baillouviana chilensis OK.

Dasya Wurdemanni Harvey 1858 „Bailey“ = *Callithamnion crispellum* Ag. 1823 = B. crispella OK.

Dasya Harveyi Ktzg. tab. phyc. XIV t. 71 Nr. 3413 (1864) non *Dasya Harveyi* Harvey „Ashmead“ (1858) = B. Kuetzingii OK.

Mit unveränderten Speciesnamen: Baillouviana apiculata (C.Ag.), arbuscula [Dillw.](C.Ag.), Archeri (Harv.), australis (J.Ag.), Berckeleyi [Mont.](J.Ag.), Bolbochaete (Harv.), Callithamnion (Sond.), calliptera (Ktzg. „Sond.“ l. c. 3424), capillaris (Hk. & Harv.), ceramiodes (Harv.), cervicornis (J.Ag.), Cliftonii (Harv.), coccinea [Huds.](C.Ag.), collabens (Hk. & Harv.), corymbifera (J.Ag.), crassipes (Harv.), crouaniodes (Sond.), Curdieana (J.Ag. „Harv.“), dalmatica (Menegh. in Ktzg. l. c. 3414), elongata (Sond.), extensa (Ktzg. „Sond.“ l. c. 3391), Feredayae (Harv.), flocculosa (Zanard.), frutescens (Harv.), Gibbesii (Harv.), Gunniana (Harv.), Haffiae (Harv.), Hapalathrix (Harv.), Harveyi (Harv. „Ashmead“), hormoclados (J.Ag.), Hussoniana (Mont.), jadertina (Ktzg. l. c. 3403), Lallemandii (Mont.), Lenormandiana (J.Ag.), mollis (Harv.), mucronata (Harv.), multiceps (Harv.), Muelleri (Harv. „Sond.“), naccariodes (Harv.), ocellata [Gratel.](Harv.), pacifica (Harv.), pallescens (Ktzg. l. c. 3396), pectinata (Hk. & Harv.), pellucida (Harv.), plana (C.Ag.), plumosa (Baill. & Harv.), proxima (Harv.), punicea (Zanard. „Menegh.“), ramosissima (Harv.), sanguinea (Mont.), scoparia (Harv.), spinella (C.Ag.), squarrosa (Hk. & Harv.), struthiopenna (J.Ag.), stuposa (J.Ag.), tasmanica (Sond.), tessellata (Hk. & Harv.), trichoclados [C.Ag.](J.Ag.), Tumanowiczii (Harv.), urceolata (Harv.). velutina (Sond.), verticillata (Harv.), villosa (Harv.), wrangeliodes (Harv.) OK. Die Autorcitate in () beziehen sich auf *Dasya*, die in [] auf ältere Synonyme aus anderen Gattungen.

Bangia = Diadenus.

Bichatia Turpin (1828) Mém. mus. hist. nat. XVI 162/3 in Fussnote & t. 11 fig. 10 & XVIII 177, 194/7 t. 5; colorirt in Dict. sc. nat. planches acotyledones t. 8 = *Gloeocapsa* Ktzg. (1843) em. Naeg. 1849. Turpin hat l. c. nur 1 Art Bichatia vesiculinosa* Turp., welche von Rabenhorst mit *Gl. coracina* Ktzg. identificirt wird und dafür zu gelten hat. Turpin giebt eine lange, lebhafte und zutreffende Beschreibung [welche von Pfeiffer, Rabenhorst etc. nicht citirt wird] der Gattung. Rabenhorst und Pfeiffer citiren noch *Globulina* Turpin l. c. p. 158 dazu, aber Turpin hat an dieser Stelle lateinisch keine Globulina benannt, sondern bloss den französischen Namen Globuline nebenbei, aber auch für Gewebezellen angewendet. Im Dict. sc. nat. l. c. t. 3—7 bildet er allerlei unter Globulina ab, sodass dieser Name unverwendbar ist. Trévisan hatte in dem Fragment des Nomenclator algarum Bichatia aufgestellt und Arten dazu gestellt, von denen wieder zu gelten haben: Bichatia aeruginosa* Trév. (*Bichatia Carmichelii* „Trev.“ ex Rabh. = *Gl. aerug.* Ktzg.), atra* Trév. (*Gl. atrata* Ktzg.), didyma* Trév. fide Rabh. (Ktzg.), livida* Trév. [Carm.](Ktzg.), montana* Trév. l. c. p. 61 (Ktzg.; *Bichatia Kuetzingiana* Trév. fide Rabh.).

Rabenhorst citirt Trévisan ungenau; im Nomenclator stehen diese Namen nur z. Th. oder nicht auf citirten Seiten; die anderen Citate beziehen sich wohl auf Trév. saggio 1848, welche Abhandlung mir jetzt nicht zugängig ist; ausserdem hat er aus Trév. nomencl. vergessen zu citiren: Bichatia deusta* Trév. (*Coccochloris* Menegh. = *Gl. d.* Rbh.), mellea* Trév. (*Coccochloris m.* Bréb. = *Gl. m.* Ktzg.), nigra* Trév. (*Microcystis n.* Menegh. = *Gl. n.* Grunow), rosea* Trév. (Ktzg.), sanguinea* Trév. (*Palmella s.* Ag. = *Gl. s.* Ktzg. incl. *sanguino-*

lenta Trév., Ktzg.), Shuttleworthiana* Trév. (Ktzg.) Es sind noch einige Arten ausser denen, die später zu Gloeothece Naegeli gestellt wurden, in Trévisan Nomenclator unter Bichatia aufgeführt, die wahrscheinlich richtig dazu gestellt, aber in Rabenhorst alg. eur. II auch unter *Gloeocapsa* Naegeli fehlen. Die anderen Arten sind nach Rabenhorst l. c. von *Gloeocapsa* übertragen: Bichatia ambigua (Naeg.), arenaria [Hass.](Rbh.), aurata (Stiz.), caldariorum (Rbh.), chrysophthalma (Mont.), compacta (Ktzg.), conglomerata (Ktzg.), dermochroa (Naeg.), dubia (Wartm.), fenestralis (Ktzg.), fulva (Ktzg.), gelatinosa (Ktzg.), geminata (Ktzg.), haematodes (Ktzg.), janthina (Naeg.), Juliana [Menegh.](Ktzg.), Kalchbrennerii (Grunow), Kuetzingiana (Naeg.), lignicola (Rbh.), microphthalma (Ktzg.), muralis (Ktzg.), nigrescens (Naeg.), ocellata (Rbh.), Peniocystis [Bréb.](Ktzg.), polydermica (Ktzg.; *Bichatia rupestris* Trév. ex Rabh. non *Gl. rupestris* Ktzg.), punctata (Naeg.), purpurea (Ktzg.), quaternata (Ktzg.), romana (Mont.), rupestris (Ktzg. non *Bichatia r.* Trév.), rupicola (Ktzg.), scopulorum (Naeg.), squamulosa (Bréb.), stegophila (Rbh.), tepidariorum (A.Br.), Titiana (Grunow), versicolor (Naeg.), violacea [Corda](Rbh.) OK. und mit anderen Artennamen:

Gl. alpina Naeg. in Rbh. alg. Nr. 869 = *Gl. saxicola Wartm.* l. c. Nr. 818 = Bichatia saxicola OK.

Gl. Magma Ktzg. 1845 = *Protococcus Magma* Bréb. 1843 = *P. alpicola* Lyngb. 1819 = B. alpicola OK.

Gl. Ralfsiana Ktzg. c. syn. *Palmella Ralfsii* Harv. = B. Ralfsii OK.

Bifida Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 57 & 97 = *Rhodophyllis* Ktzg. 1847. Es basirt Bifida nach den von Stackhouse gegebenen Citaten auf *Fucus bifidus* Good. & Woodw. 1797 = Bifida divaricata* Stackh. = *Rhodophyllis bifida* Ktzg. Stackhouse hat noch eine 2. Art *B. subpalmata* c. syn. Tourn. var. *δ*, die bei S.F.Gray u. A. nur als Varietät der ersteren Art gilt.

Die anderen Arten sind: Bifida acanthocarpa [Harv.](J.Ag.), angustifrons (Hk. & Harv.), Barkeriae (Harv.), blepharicarpa (Harv.), capensis (Ktzg.), Goodwiniae (J.Ag.), Gunnii (Harv.), hypneodes (Harv.), lacerata (Harv.), membranacea (Harv.), multipartita (Harv.), nitophyllodes (Harv.), peltata (Grunow), ramentacea (Ag.), spathulifera (Ktzg.), Straffordelli (Ardiss.), tenuifolia (Harv.), veprecula (J.Ag.), volans (Harv.) OK. und *Rhodophyllis appendiculata* J.Ag. = *Fucus bifidus* var. *ciliatus* Tourn. t. 154 = Bifida ciliata OK.

Bostrychia = Amphibia.

Brachysira Ktzg. (1836) Dec. alg. Nr. 153 p. 61 „non Ktzg. op. poster." = *Libellus* Cleve 1873. DeToni führt Brachysira als Section II von *Libellus* auf, aber spätere Veränderungen eines Genus heben die ursprüngliche Publication nicht auf und die Dekaden der Algen, bez. verkäufliche Pflanzensammlungen mit Datum und gedruckten Namen berechtigen auch ohne Diagnose zur Begründung neuer Genera. Es hat also Brachysira aponina* Ktzg. = *Navicula aponina* Ktzg. für *Libellus aponinus* DeToni zu gelten. Die anderen Arten sind nach DeToni syll. II 201/3 von *Libellus* übertragen: Brachysira complanata [Grun.](DeToni), constricta [Ehrb.](DeToni), Grevillei [Ag.](Cleve), hamulifera [Grun.](DeToni), ? plicata [Ehrb.](DeToni), rhombica [Greg.](DeToni) OK.

Cadmus Bory (1822) Dict. class. I 597; planches „Arthrodiées" fig. 14 excl. syn. Dillw. = *Schizomeris* Ktzg. 1843. Es ist Cadmus sericea* Bory = *Conferva dissiliens* Leibl. msc. non Dillw. = *Schizomeris Leibleinii* Ktzg.

Die Pflanze ist ziemlich gut unter allerdings mässiger Vergrösserung bei Bory l. c. abgebildet; sie hat, da der Dillwyn'sche Speciesname nicht hierfür, sondern für Hyalotheca gilt, den Bory'schen Namen Cadmus sericea zu tragen. Cadmus wird ganz irrig, auch nur ? mit Sphaeroplea (*Sphaerogona*) identificirt.

Calliblepharis = Ciliaria.

Calothrix = Dillwynella.

Carrodorus S.F.Gray (1821) Arrang. brit. pl. I 350 = *Cluzella* Bory 1823 = *Hydrurus* Ag. 1824. Es hat Gray l. c. nur 1 Art: Carrodorus foetidus* S.F.Gray = *Conferva foetida* Vill. = *Ulva foetida* Vauch. = *Cluzella foetida* und *myosurus* Bory = *Hydrurus penicellatus* Ag., deren Grenzen Rabenhorst fl. alg. eur. weiter zieht als Kützing, indem er ausserdem ausser 2 dubiosen Arten nur noch unter *Hydrurus* anerkennt: Carradorus flagelliformis (Ktzg.), olivaceus (Naeg.) OK.

Ceramianthemum Donati (1750) Storia nat. marina adriat. 27 t. 2 (italien. Name); 1753 deutsche Ausgabe mit lateinischen Gattungsnamen p. 26 = *Ceramion* Ad. 1763 non *Ceramium* Ag. non Roth non Stackh. = *Plocaria* Nees 1820 = *Gracilaria* Grev. 1830 „J.Ag." 1842. Donati arbeitete schon mit dem Mikroscop, entwarf ein Algensystem, das er leider nicht ausführte — viele seiner Gattungen sind n. n. — gab aber von Ceramianthemum eine Beschreibung und Abbildung mit Details für nur eine Art, die von den Autoren meist mit *Gracilaria confervodes* Grev. (L.), von Ruprecht alg. ochot. 338 mit *Gr. compressa* Grev. identificirt ward. J.Agardh verwendete auch die 2 älteren Gattungsnamen, aber nur zur Bezeichnung von Subgenera. Die Verbesserung der Diagnose oder Veränderung der Gattungsgrenzen berechtigt aber nicht, ältere Namen bei Seite zu setzen, deren Autoren in der ersten Bearbeitung von Ag. sp. g. ord. Florid. (1853) noch genannt sind, 1876 aber nicht. Die Arten sind nach Ag. sp. g. ord. alg. III 410—425 übertragen: Ceramianthemum aggregatum (Hk. & Harv.), arcuatum (Zanard.), armatum [C.Ag.](J.Ag.), Blodgettii (Harv.), caudatum (J.Ag.), cervicorne [Turn.](J.Ag.), compressum (Grev.), confervodes [L.](Grev.), corallicolum (Zanard.), corneum (J.Ag.), corniculatum [R.Br.](J.Ag.), coronopifolium (J.Ag.), corticatum (J.Ag.), corymbosum (J.Ag.), crassum (Harv.), cuneatum (Aresch.), damaecorne (J.Ag.), dentatum (J.Ag.), distichum (J.Ag.), divaricatum (Harv.), divergens [C.Ag.](J.Ag.), dumosum (Harv.), durum [C.Ag.](J.Ag.), eucheumodes (Harv.), ferox (J.Ag.), flagelliferum (J.Ag.), fruticosum (Harv.), furcellatum (Harv.), gigas (Harv.), lichenodes [Turn.](J.Ag.), multipartitum [Clem.](Harv.), obtusum (Ktzg. „Grev."), ornatum (Aresch.), Poitei [Lamx.](J.Ag.), polycladum (Soud.), ramulosum (J.Ag.), secundatum (Harv.), spinescens [Ktzg.](J.Ag.), taeniodes (J.Ag.), usneodes (J.Ag. „Mert."), Wrightii [Turn.](J.Ag.) OK. Die Autorcitate in () beziehen sich auf *Gracilaria*, die in [] auf ältere Synonyme aus anderen Gattungen.

Ceramium = Epispermum.

Champia = Mertensia.

Choaspis S.F.Gray (1821) Arrang. brit. pl. I 299 = *Sirogonium* Ktzg. 1843. Gray hat eine Art: *Choaspis serpentina* S.F.Gray c. syn. *Conferva stictica* Engl. Bot. 2463 = *Sirogonium sticticum* Ktzg. = Choaspis stictica OK. Die anderen Arten sind: Choaspis ceylanica (Wittr.), Loskosiana (Rabh.) OK. Die Gattung wird neuerdings zu *Spirogyra* als Subgenus gestellt, wodurch die sonst klare Umgrenzung dieser Gattung verwischt wird.

Chorda Stackh. (1801) Nereis brit., praefatio p. XVI & XXIV = *Tendinarius* Roussel 1806 p. p. max. = *Filum* Stackh. 1809 p. p. = *Chordaria* Link 1809 (non Ag. 1817) = *Scytosiphon* C.Ag. 1811. Von J.Agardh wird *Scytosiphon* bevorzugt und als Autor zu Chorda nur Lamouroux, also von 1813 citirt. Ruprecht in alg. ochot. 368 hat schon das fehlerhafte Agardh'sche Verfahren gründlich dargelegt. Alle Arten sind bereits richtig benannt: Chorda Filum* Stackh. (L.) lomentaria* Lyngb., tomentosa* Lyngb., rimosa* Mont., capensis* Ktzg. DeToni in Flora 1891 p. 177 giebt für Chorda Stackh. nicht das älteste Datum, welches erst den Vorzug dieses Namens legitimirt.

Chthenoblastus = Vaginaria.

Ciliaria Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 54 & 70 = *Calliblepharis* Ktzg. 1843. J.G.Agardh citirt in sp. g. ord. 1852 II (II) 618 selbst Ciliaria Stackh. und Ciliariae sp. Rupr., bei den Arten lässt er aber die speciellen Artennamen und Citate von Stackhouse und von Ruprecht weg. Dieser Band erschien ohne Register; im 3. Bande 1876 bearbeitete er dasselbe Material aufs Neue mit noch verkürzteren Citaten, sodass die von Agardh abweichenden Publicationen anderer Autoren noch mehr verdunkelt und Stackhouse oder Ruprecht gar nicht mehr erwähnt werden. Stackhouse hatte 5 Arten unterschieden, die alle zu dieser Gattung gehören, aber von Agardh auf 2 reducirt sind. *Fucus ciliatus* Huds. 1762 p. 472 = *Fucus holosetacea* Gm. 1768 = *Cil. latifolia* etc. Stackh. = *Callibepharis ciliata* Ktzg. = *Rhodymenia c.* Harv. = Ciliaria ciliata OK. und Ciliaria jubata* Stackh. = *Calliblepharis j.* Ktzg. = *Fucus j.* Good & Woodw.

Die anderen Arten sind: Ciliaria conspersa (Ktzg. „Harv."), fimbriata (*Calliblepharis f.* Ktzg. = *Sphaerococcus f.* C.Ag.), ornata (Ktzg.), pannosa (Harv.), ? prolifera [Harv.](J.Ag.), ? tenuifolia (Harv.) OK.

Closterium = Arthrodia.

Codium = Lamarckia.

Colophermum Raf. (1814) Précis découv. som. 49 = *Ectocarpus* Lyngbye 1819 p. p. Rafinesque unterschied diese Gattung Nr. 44 von Nr. 43 Opospermum (= *Elachista*), welche er mit einfachen, sehr kurzen, gegliederten, schwärzlichen Fäden, mit lateralen gestielten „Gongyles" = Cystocarpien beschrieb, durch etwas verzweigte gebüschelte Fäden mit etwas längeren Gliedern und ovalen terminalen einzelnen Cystocarpien. Seine Diagnose lautet für die Gattung: Filamens cloissonnés, gongyles terminaux solitaires und für die Art: Colophermum floccosum* Raf. Filamens en touffe, un peu rameux, cloissons un peu plus longues que larges, gongyles ovales. Das passt recht gut auf *Ectocarpus simpliciusculus* Ag. und hat Colophermum floccosum* Raf. die Priorität, also dafür zu gelten. Die Gattungsdiagnose muss etwas verändert werden, wie das in solchen Fällen häufig vorkommt und nicht zur Verwerfung des Namens führt. Uebrigens giebt Agardh auch *Ectocarpus* Lyngb. emendirt excl. sp. an. Die anderen Arten sind von *Ectocarpus* nach J.Agardh sp. g. ord. alg. I 16—25 übertragen: Colophermum brachiatum (Griff.), breviarticulatum (Ag.), caespitulum (Ag.), crinitum (Carm.), distortum (Carm.), fasciculatum (Griff.), ferrugineum (Lyngb.), firmum (Ag.), geminatum (Hk. & Harv.), granulosum (Ag.), Hinksiae (Harv.), litoralis [L.](Lyngb.), Mertensii (Ag.), minutulum (Mont.), monocarpum (Ag.), nitens (DeNot.), paradoxum (Mont.), pusillum (Griff.), siliculosum (Lyngb.), sphaerophorus (Carm.), spinulosum (Mont.), tomentosum [Huds.](Lyngb.) OK. und diverse species dubiae.

Conjugata Vauch. (1803) Conferv. 37 em. (§ 1 „à spirales“) S.F.Gray 1821 = *Spirogyra* Link 1820 non 1809 †. Vaucher in seiner vortrefflichen Monographie hatte Conjugata in 3 Sectionen getheilt: § 1 à spirales; § 2 à 2 étoiles ou masses distinctes; § 3 à tubes interieures. Die 2. Section ist = Lucernaria Roussel 1806 = *Globulina* Link 1820 = *Zygnema* S.F.Gray 1821, Ag. 1824 non 1817. Die 3. Section ist = *Conjugata* Link 1820 = Serpentinaria S.F.Gray 1821 = *Mougeotia* Ag. 1824 = *Pleurocarpus* Al.Br. 1855. Zuerst am besten hat S.F.Gray in Natural arrangement of british plants p. 279 bez. 297—300 die verwandten Gattungen behandelt:

Filaments parallel
- Granules spiral: Conjugata hat zu gelten für *Spirogyra*.
- Granules 2-dotted: *Zygnema* = Lucernaria* Rouss. 1806.

Filaments bent; granules scattered
- Sporae round in transverse tubes: Serpentinaria; später *Mougeotia* Ag.
- Sporae cruciform, in the contracted point: Agardhia; später *Staurospermum* Ktzg.
- Sporae elliptical, in the joint: Choaspis; später *Sirogonium* Ktzg.

Mougeotia und Staurospermum werden jetzt wieder vereinigt; cfr. Serpentinaria. Auch Choaspis wird zu Spirogyra gezogen, ist aber, wie mir scheint, besser getrennt zu halten.

Link hatte die 3 Sectionen von Vaucher zuerst mit Gattungsnamen versehen, dabei aber den Fehler begangen, dass er den Namen *Conjugata* auf die kleinste Section (mit nur 2 Arten) übertrug, was nun zu corrigiren ist; der Name Conjugata durfte nicht ganz verschwinden, wie es später geschah, es ist das direct gegen § 54 der internationalen Nomenclaturregeln; er musste regelrecht bei der ersten und grossen Gruppe à spirales mit 6 Arten bleiben.

Am wenigsten berechtigt sind die Agardh'schen Namen. 1812 hatte C.Agardh noch Conjugata Vauch. mit 7 Arten unverändert aufgeführt und schrieb dazu p. 28: Nomen genericum quidem ineptum neque regularis artis satis conveniens, ne nimium novitatis studiosus viderer, servare coactus sum. Im Jahre 1817 stellte er alle Arten zu Zygnema, änderte also bloss willkürlich den Namen Conjugata in *Zygnema* um; später nahm er Zygnema im Sinne von S.F.Gray auf und für Serpentinaria führt er *Mougeotia* ein. Es sind später homonym unter *Spirogyra* gesetzte, bez. früher unter *Conferva* publicirte Arten schon richtig unter Conjugata benannt: Conjugata adnata* Vaucher, condensata* Vaucher, decimina* C.Ag. [O.F.Muell.], inflata* Vauch. [Engl. Bot.], nitida* C.Ag. [Fl. dan.], porticalis* Vaucher [O.F.Muell.], quinina* C.Ag. [O.F.Muell.], tumidula* S.F.Gray [Engl. Bot.]

2 Arten von Vaucher: *Conjugata princeps* Vauch. c. syn. = *Conferva jugalis* O.F.Muell. 1785 = Conjugata jugalis OK. und *Conj. longata* Vauch. c. syn. *Conf. punctata* O.F.Muell. = Conj. punctalis OK. sind zu ändern. Der Gattungsname selbst darf als Adjectiv keineswegs verworfen werden.

Die anderen Arten sind von *Spirogyra* nach DeToni syll. alg. I übertragen:

Conjugata affinis [Hass.](Petit), alpina (Ktzg.), annularis (Reinsch), arcta [Ag.](Ktzg.), areolata (Lagerh.), bellis [Hass.](Crouan), Bellonae (Zeller), bifaria [Bailey](Ktzg.), brevis (Ktzg.), calida (Crouan), calospora (Cleve), communis [Hass.](Ktzg.), conspicua (Gay), crassa (Ktzg.), cryptoptycha (Naeg.), daedalea (Lagerh.), densa (Ktzg.), dubia (Ktzg.), elegans (Bonh.), elongata [Berk.](Ktzg.), emilianensis (Bonh.), Fioriniae (Mont.), fluviatilis (Hilse), frigida (Gay), fuscoatra (Rbh.), gallica (Petit), gracilis [Hass.](Ktzg.), Grevilleana [Hass.](Ktzg), groenlandica (Kold.),

Hartigii [Ktzg.](DeToni), Hassalii [Jenner](Petit), hyalina (Cleve), insignis [Hass.](Ktzg.), intermedia (Rbh.), irregularis (Naeg.), Kurzii [Zell.](DeToni), laxa (Ktzg.), lineata (Suring.), litorea (Zanard.), lutetiana (Petit), majuscula (Ktzg.), margaritata (Wollny), maxima [Hass.](Wittr.), mirabilis[Hass.](Ktzg.), neglecta[Hass.](Ktzg.), olivascens (Rbh.), ovigera (Mont.), pallida (Dickie), parvispora (Wood.), pellucida [Hass.](Ktzg.), peregrina (Bonh.), polymorpha (Kirch.), punctata (Cleve), quadrata [Hass.](Petit), reticulata (Nordst.), rivularis (Rbh.), sericea (Zucc.), setiformis [Roth](Ktzg.), singularis (Nordst.), Spreeiana (Rbh.), stagnalis (Hilse), striata (Klein), subsalsa (Ktzg.), tenuissima [Hass.](Ktzg.), ternata (Ripart), thermalis (Crouan), tropica (Ktzg.), turfosa (Gay), undulata (Ktzg.), varians [Hass.](Ktzg.), velata (Nordst.), Weberi (Ktzg.), Wollnyi (DeToni) OK. und *Spirogyra jugalis* Ktzg. = *Conferva jugalis* Dillw. 1809 (non Müller 1785 = Conj. jugalis OK.) = Conj. Dillwynii OK.

Contarinia = Neocontarinia cfr. S. 842.

Coronopifolia Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 57 & 85; (1816) Nereis p. IX & XII = *Cylichnos* „Targ." Bert. 1819 = *Rhynchococcus* Ktzg. 1843 = *Sphaerococcus* Grev. 1830, Ag. 1876 non Stackh. *Fucus coronopifolius* Good. & Woodw. = *Rhynchococcus c.* Ktzg. = *Sphaerococcus c.* Grev. = Coronopifolia cartilaginea* Stackh. 1809 = *C. vulgaris* Stackh. 1816 ist die einzige Art der Gattung. Stackhouse hatte 1801 auch eine Gattung Sphaerococcus aufgestellt; sie enthält aber viele heutige Gattungen, sodass der Name ganz zu verwerfen ist.

Cosmarium = Ursinella.

Cylindrocystis = Gyges.

Cymbella Ag. (4. Dec. 1830) Consp. Diat. p. 1 = *Cocconema* Ehrb. 1832 „1829" in Abhandl. Berl. Acad. für 1829 p. 15 c. syn. *Bacillaria cistula* Symb., welche 1828 ohne Text in den Abbildungen von Hemprecht & Ehrenberg symbolae physicae Evertebrata Phytozoa und zwar tab. 2, dritte Abth. fig. 10 erschienen war; der Text dazu auf nicht paginirten Blättern mit Beschreibung von *Cocconema* ist nach gefl. Mittheilung der Verlagsbuchhandlung Dietrich Reimer im Buchhandel nicht erschienen; der Text zu Evertebrata 2. Theil, also nach dem 32. Textblatt, mit den Diagnosen — auch mit Gyges, cfr. S. 896 — ist gleichwohl in der Königl. Bibliothek in Berlin vorhanden und muss als publicirt angesehen werden, kann aber erst nach den Abhandlungen der Berliner Academie für 1829 erschienen sein. Der Vortrag von Ehrenberg, worin er *Cocconema* aufstellte, ist schon am 10. Januar 1828 gehalten worden. Auf dem Titel der Abhandlungen für 1829, ebenso für 1830 und für 1831 steht das Publicationsdatum von 1832, aber, wie mir der Herr Archivar der Academie mittheilt, sind Ehrenberg's spätere Abhandlungen aus diesen Jahren im November 1831 und Januar 1832 gedruckt worden, sodass die Publication von *Cocconema* auch erst 1831 oder 1832 erfolgt sein kann, während Cymbella Ag. im December 1830 erschien, also die Priorität hat. Es darf demnach die früher mit dem Datum 1829 bezeichnete *Cocconema* nicht für Cymbella eintreten.

Cystopleura Bréb. nomen inapplicatum apud Kützing (1848) spec. alg. pag. 3 sub *Epithemia ocellata* = *Epithema* Bréb. 1838, (—*ia*) Ktzg. 1845 non *Bl. 1826. Kützing hat keine andere Gattung *Epithemia* mit anderem Namen etwa zum Unterschiede von Epithema Bl. aufgestellt, sondern wie er in „Die kieselhaltigen Bacillarien" p. 33 selbst schreibt, den Namen von Bré-

bisson übernommen und nur vielleicht des Wohlklanges wegen ein i eingeschoben. Aber selbst wenn er es als anderes Wort hingestellt hätte, könnten wir es nicht als solches annehmen. Von Epithema Bl. hat er offenbar keine Ahnung gehabt, sonst würde er den Namen der anderen Gattung Cystopleura Bréb., die er damit vereinigte, bevorzugt haben. Dies muss jetzt noch geschehen, weil die Gesneracee Epithema Bl. ein giltiges Genus ist. Cystopleura ocellata* Bréb. hat also wieder zu gelten. Kuetzing citirt ausserdem *Cystopleura alpestris* Bréb. zu *Epithemia alpestris* Ktzg., welche von Rabenhorst zu *Ep. Argus* Ktzg. (Ehrb.) = Cystopleura Argus OK. gezogen wird. In Bréb. Cons. (Considération sur les Diatomacées 1878), wie Rabenhorst citirt, habe ich Cystopleura nicht gefunden, auch Kützing giebt kein weiteres Citat; ich nehme daher das einzige Synonym von *Epithema*, Cystopleura als nom. inappl. auf.

Die anderen Arten sind nach Rabenhorst fl. eur. alg., bez. Habirshaw's Catalogue of Diatomaceae von *Epithema* = ( ) bez. *Eunotia* = | | übertragen: Cystopleura angulosa (Perty), australis (Rbh.), baltica (Schum.), Beatorum [Ehrb.] (Ralfs), capitata (Schum. non Ehrb.), ? cingulata [Ehrb.] (Ktzg.), Cistula [Ehrb.] (Ralfs), Cocconema [Ehrb.] (Ralfs), compta [Ehrb.] (Ralfs), constricta (Sm. non Bréb.), Electri [Ehrb.] (Ralfs), Eugeniae (Sm.), ? Faba [Ehrb.] (Ktzg.), gibberula [Ehrb.] (Ktzg.), granulosa [Ehrb.] (Ktzg.), hellenica [Ehrb.] (Ralfs), Hyndmannii (Sm.), Kurzeana (Rab.), Lindigii (Rab.), longicornis [Ehrb.] (Sm.), Lunula (Ralfs), margaritifera (Rabh.), marina (Donkin), mesogongyla [Ehrb.] (Ralfs), mesolepta [Ehrb.] (Ralfs), Musculus (Ktzg.), ? Porcellus (Ktzg.), proboscidea (Ktzg.), quinquecostata (Rabh.), reticulata (Naeg.), ? Sancti-Antonii [Ehrb.] (Ralfs), ? saxonica (Ktzg.), Scutulum (Bréb.), ? Smithii (Car.), Sorex (Ktzg.), succinta (Bréb.), turgida [Ehrb.] (Ktzg.), ventricosa (Ktzg.), Vertagus (Ktzg.), Westermannii (Ktzg.), Zebra [Ehrb.] (Ktzg.) OK. Die Arten sind z. Th. zweifelhaft.

Cystoseira = Gongolaria.

Dasya = Baillouviana.

Dasycladus = Myrsidrum.

Delesseria = Membranoptera.

Desmarestia = Hippurina.

Diadenus Desv. (1808) Journ. bot. 124 „Beauv." c. syn. *Conferva atropurpurea* Roth = *Diadena* Leman 1816 in Dict. XIII 137 (*Diadenia* Wittst.) (non *Diadenium* Poepp. & Endl. 1835) = *Bangia* Lyngb. 1819. Auf *Conferva atropurpurea* ist auch *Bangia* basirt; diese weitverbreitete, auch im Süsswasser vorkommende rothe Alge ist also Diadenus atropurpureus OK. zu nennen. Ueber die Wortableitung ist seitens Beauvois bez. Desvaux nichts bekannt gegeben; Leman giebt ihr die Bedeutung von „Zweidrüsen", also wie bei Diadenium. Da dieser Sinn nicht recht klar erscheint, versuchte Wittstein, als er zugleich die Endung auf —ia bildete, eine andere Erklärung; doch kann auch diese nicht maassgebend sein und müssen wir uns damit begnügen: a name is a name. Die anderen Arten sind: Diadenus amethystinus (Ktzg.), bidentatus (Ktzg.), ceramicolus (Chauv.), ciliaris (Carmich.), compactus (Zanard.), coccineus (Ktzg.), crispus (Lyngb.), fuscopurpureus (Lyngb.), globiferus (Ktzg.), investiens (Zanard.), lanuginosus (Harv.), luteus (Ag.), pallescens (Ktzg.), pallidus (Ktzg.), reflexus (Crouan), subaequalis (Ktzg.), tenuissimus (Ktzg.) OK. Die in Rabenh. fl. europ. alg. eingezogenen Arten sind ausgelassen.

Diatoma auct. = **Neodiatoma.**

Dichloria = Hyalina.

Dictyosiphon = Scytosiphon J.Ag. non C.Ag.

Dictyosphaerium = Pectoralina.

Dillwynella Bory (1822) Dict. class. I 593 & V 507 (1825) = *Calothrix* Ag. 1824 = *Elisia* S.F.Gray (1821) p. p. minima. Bory's Gattung beruht nur auf *Conferva mirabilis* Dillw. = *Calothrix mirabilis* Ag. = *Dillwynella serpentina* Bory = Dillwynella mirabilis OK. Von den 9 Arten von *Elisa* Gray gehört nur 1 hierher. Die Gattung Dillwynella kann bloss gelten, wenn sie schon 1822 recognoscirbar aufgestellt ist; das ist 1822 aber durch Diagnose, Abbildung (Arthrodiées t. 4) und Synonym in der That geschehen. Die anderen Arten sind nach Rabenhorst fl. alg. europ. II 270—3 übertragen: Dillwynella Brébissonii (Ktzg.), caespitosa (Ktzg.), minor (*Calothrix tenuissima* Rbh. „Al.Br." 1865 c. syn. *Symphyosipkon minor* Hilse in Rbh. algae Nr. 1776), radiosa (Ktzg.), stuposa (Bréb.), Wrangelii (Ag.) OK.

Dilsea Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 57 & 71 = *Sarcophyllis* J.Ag. 1876. Es ist Dilsea Stackh. auf *Fucus edulis* Stackh. Nereis brit. t. 12 basirt und wurde früher zu *Iridaea* als *I. edulis* Bory (1826) gestellt, für welchen Namen es dann hätte gelten müssen. Nun hat aber J.Agardh auf diese Art zuletzt eine besondere Gattung *Sarcophyllis* basirt, sodass Dilsea edulis* Stackh. für *Sarcophyllis edulis* J.Ag. zu gelten hat. Eine 2. Art ist Dilsea californica OK. = *Sarcophyllis californica* J.Ag.

Diploderma = Diplodermodium cfr. S. 842.

Ectocarpus = Colophermum.

Elachista = Opospermum.

Episperma Raf. (1814) Précis des découvertes somiologiques p. 48 = *Ceramium* J.Ag. 1851 („Lyngbye" 1819) non † Ad. 1763. *Ceramium* Ad. ist eine Wortkürzung für Ceramianthemum Donati; cfr. S. 887, welcher Name später (1780) als *Ceramium* von Wiggers (& Weber) flor. hols. zuerst wieder mit 4 Arten, die auf Fungus filum L., fastigiatus L., furcellatus L., confervoides L. beruhen, auf ein anderes Genus übertragen wurde, in welches die Autoren nach und nach alles Mögliche brachten. Die 4 Arten Wiggers entsprechen vier heutigen Algengenera. Ruprecht, algae ochotenses, hat die Geschichte von *Ceramium* behandelt; Roth hatte 5 heutige Gattungen darin etc., bis endlich J.Agardh *Ceramium* den letzten Schliff gab. Aber vor *Ceramium* J.Agardh hätten auch noch die von ihm citirten *Boryna* und *Dictyderma* Bonnem. 1822 den Vorzug gehabt. Ruprecht meint *Catenaria* Roussel gehöre vielleicht hierzu, aber er hat wohl nur nach Desvaux' zu kurzem Referat geurtheilt und Roussel's flore du Calvados selbst nicht einsehen können; ich finde 1806 bei Roussel l. c. pg. 85 8 Arten mit der vagen Genusdiagnose: Filets articulés rameux; articulations ovoides noduleuses rhomboidales ou comprimées; dessen Arten gehören zu Cladophora, Griffithia, Sphaerococcus etc., also das ist ein Genus delendum. Dagegen ist von den 2 Synonymen von Rafinesque, die Endlicher zu *Ceramium* citirt: Amasperma & Episperma, das letztere verwendbar. Das erstere enthält 3 Arten, von denen eine, als verd beschrieben, sicher auszuschliessen ist und die anderen Arten unsicher sind, sodass dies Genus dem anderen nachzustehen hat. Die Diagnose von Episperma ist zwar kurz, kann aber doch nur mit dem heutigen *Ceramium* indentificirt werden; sie lautet: Filamens inarticulés, gongyles ter-

minaux solitaires; mit der Art *Episperma micrammia*, trés rameux dressé, rameaux presque dichotomes entrelassés, gongyles arrondis. Obs. Rapproché du genre *Physotris*. Letzteres ein Rothtang. Die Charactere passen in der That alle scharf auf *Ceramium* und ausserdem liegt im Namen selbst noch eine wichtige, wenigstens angedeutete Ergänzung. Die terminalen einzelnen Sphärosporen, welche Rafinesque gongyles bez. im Namen sperma nennt, sind meist von ± einhüllenden Kurzzweigen umgeben; das Wort Episperma deutet dieses Involucrum des Fruchtkörpers an. Wenn nun auch die Art sich nicht ermitteln lässt, so ist doch die Gattung identisch; unter der nicht sicheren Amasperma hat er Arten mit undeutlicher knotiger Gliederung. Die Arten sind nach J.Agardh p. g. ord. florid. 1851 p. 113—147 von *Ceramium* = () bez. anderen synonymen Genera = [ ] übertragen; abgekürzt ist dabei *Trichoceras* = *Trich.*, *Hormiceras* = *Horm.*, *Gongroceras* = *Gong.*, *Acanthoceras* = *Ac.*

Episperma acanthonota (Ag.), arachnodea (Ag.), armata (Ktzg.) attenuata (Men.), aucklandica (Ktzg.), australis (Sond.), azorica (Men.), Biasolettiana [*Horm.* Ktzg.], cancellata (Ag.), capensis (Ktzg.), capillacea (Men.), cateniformis [*Horm.* Ktzg.], Catenula [*Horm.* Ktzg.], ciliata [Ellis] (Ducl.), circinnata [Ktzg.] (Ag.), compacta [*Boryna c.* Bory.], confluens [*Horm.* Ktzg.], cristata (Men.), dalmatica (Men.), Derbesii (Ktzg. „Solier"), Deslongschampii (Chauv.), diaphana [Lightf.] (Roth), divaricata (Crouan), duriuscula [*Horm.* Ktzg.], echinophora (Men.), Echionotum (Ag.), elegans (Ducl.), erumpens (Men.), fastigiata (Harv.), flagellifera (Ag.), fruticulosa [*Horm.* Ktzg.), furcellata (Ktzg.), gibbosa (Men.), gigantea (Men.), gracillima [Ktzg.] (Griff.&Harv.), gymnogonia (Men.), hamulata (Ktzg.), hirsuta (Ktzg.), imbricata (Ktzg.), inconspicua Zan.), irregularis (Ktzg.), juleacea (Ktzg.), Kellneri (Men.), leptophlaea (Ktzg.), Lessonii (Ktzg.), miniata (Ag. „Suhr"), monilis (Hk. & Harv.), nitens (Ag.), nudiuscula (Ktzg.), obsoleta (Ag.), Orsiniana (Men.), oxyacantha [*Ac.* Ktzg.), pallida [*Trich.* Ktzg.], patens (Men.), pellucida (Ktzg.), penicillata [*Gong.* Ktzg.), pennata (Ag. „Crouan"), perversa [*Horm.* Ktzg.], plana (Ktzg.), plicata [*Gong.* Ktzg.], polyceros [*Horm.* Ktzg.], puberula (Ktzg.), pygmaea [*Horm.* Ktzg.], ramulosa (Men.), rubra [Huds.] (Ag.), ramulosa (Hk.&Harv.), secundata (Ktzg.), spinulosa (Ktzg.), stricta (Grev.& Harv.), subtilis (Ag.), sytropha [*Horm.* Ktzg.], tasmanica [*Trich.* Ktzg.], tenuissima (Lyngb.), transcurrens [*Ac.* Ktzg.], transfuga [*Horm.* Ktzg.], tumidula (Men.), ungulata [*Gong.* Ktzg.], uniformis (Men.), variegata [*Horm.* Ktzg.], villosa [*Trich.* Ktzg.], virgata (Hk. & Harv.) OK. und mit veränderten Namen:

Ceramium villosum non Ep. villosa OK. = Episperma Kuetzingiana OK.
Gongroceras pellucidum Ktzg. non *Ceramium p.* Ktzg. = E. Gongroceras OK.

Epithemia = Cystopleura.

† Euastrum = Helierella.

Euspiros Targioni-Tozzetti ex Bertoloni (1819) amoenitates ital. pag. 291 in syn. Fuci volubilis L. = *Vidalia & Volubilaria* Lmx. 1824. Bertoloni citirt die bis dahin unveröffentlicht gebliebenen Algengattungsnamen Targioni-Tozzetti's aus dem vor dem Jahre 1783 verfassten, aber erst 1826 und nur unvollständig veröffentlichten Catalogus vegetabilium marinorum bereits 1819, die Artennamen sogar vollständiger, und identificirt speciell diesen Namen unter *Fucus volubilis* L. mit zahlreicheren Citaten (auch von anderen Autoren), Abbildung und mit ausführlicher Diagnose, sodass gar kein Zweifel über die Identität ist. Es ist

Euspiros volubilis* Targ.-Tozz. = *Fucus vol.* L. = *Volubilaria mediterranea* Lmx. = *Vidalia vol.* J.Ag. Die anderen Arten sind nach J.Ag. l. c. III[III] 1121/9 von *Vidalia* übertragen: Euspiros Colensoi [Hk.&Harv.](J.Ag.), fimbriatus [R.Br.](J.Ag.), kuetzingiodes [Harv.](J.Ag.), obtusilobus [Mert.](J.Ag.), serratus [Suhr](J.Ag.), spiralis [Lmx.](J.Ag.) OK.

Fasciata S.F.Gray (1821) Arr. brit. pl. I 383 p. p. = *Punctaria* Grev. 1830. Die Gattung basirt bei Gray zunächst auf Fasciata plantaginea Gray = *Ulva pl.* Roth; Engl. bot. t. 2136 = *Punctaria plantaginea* Grev. Die zweite Art Fasciata attenuata Gray kann der Beschreibung nach *Punctaria undulata* sein; aber das Synonym *Fucus Fascia*, bez. *Laminaria Fascia* Ag. involvirt vielleicht letztere Art, unter welchem Namen die beiden Arten öfter verwechselt wurden. Es kann die 2. zweifelhafte Gray'sche Art von Fasciata ausgeschlossen werden, ohne dass Fasciata zu verwerfen wäre. Fasciata ist also für *Punctuaria* wiederherzustellen. Die anderen Arten sind: Fasciata latifolia (Grev.), undulata (J.Ag.) OK.

Fastigiaria Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 50 & 90 p. p. maj. = *Polyides* C.Ag. 1822. Stackhouse hatte l. c. 5 Arten, die den Citaten zufolge sich jetzt auf 2 reduciren, nämlich:

Fastigiaria Linnaei Stackh. = *Fucus fastigiata* L. 1753 = *Fastigiaria lumbricalis* Stackh. p. p. c. syn. *Fucus caprimus* Gunn. etc. = *Fastigiaria rotunda* Stackh. = *Fucus rotundus* Gm. = *Furcellaria rotunda* Lyngb. = *Fastigiaria capitata* Stackh. c. syn. Nereïs brit. t. 14 etc. = *Furcellaria lumbricalis* Ktzg. = *Polyides lumbricalis* Ag. = *Polyides rotundus* Grev. = Fastigiaria fastigiata OK. Die andere Art wurde von C.Agardh und auch noch später von anderen Autoren, z. B. Lyngbye, Areschoug, Kützing mit obiger zur selben Gattung gezählt, ist jetzt *Furcellaria fastigiata* Ag. = *Fucus furcellatus* L. 1763, Huds. 1778 = *Fastigiaria furcellata* Stackh. = *Fucus fastigiatus* „Huds." ex Ag. sed err. = *Fucus lumbricalis* Huds. 1762 p. 471 c. syn. Hist. oxon III 648 S. 15 t. 9 f. 4 etc. = Furcellaria lumbricalis *Lyngb. Die 2 Arten, welche von Linné u. A. schon gut unterschieden wurden und von Agardh durch ungleiche Fructification jetzt in zwei verschiedene Ordnungen gesetzt sind, sind schon dadurch leicht zu erkennen, dass bei Fastigiaria fastigiata OK. die terminalen Verzweigungen die kürzesten der Pflanze sind, abgesehen, dass die schwammig-kugeligen (?) Cystocarpien nicht terminal sind, während bei Furcellaria lumbricalis Lyngb. die terminalen lanzettlichen Fructificationszweige sich verlängern und vielmal länger als die unmittelbar darunter befindlichen Verzweigungstheile sind. Hudson hatte 1778 seinen 1762 gegebenen Namen *Fucus lumbricalis* zu Gunsten von *F. furcellatus* L. 1763 zurückgezogen; aber der von 1762 hat den Altersvorzug. Dagegen ist *Fucus fastigiatus* Huds. 1762 = L. 1753 bei Hudson 1762 c. syn. (Morison) Hist. oxon. III 649 t. 9 fig. 9.

Fimbriaria Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Moscou II 95/6 = *Atomaria* Stackh. 1816 = *Odonthalia* Lyngb. 1819. — Ruprecht alg. ochot. p. 18 (210) bespricht den Fall ausführlich und setzt *Fimbriaria* Stackh. nur wegen *Fimbriaria* Frölich = ? *Taenia*, eine Cestoidee, nicht wieder ein; aber zoologische Namen concurriren nicht mehr mit botanischen, sodass also der 1809 gegebene Name gilt. Es ist Fimbriaria dentata* Stackh. 1809 = *Atomaria d.* Stackh. 1816 = *Fucus dentatus* L. = *Odonthalia d.* Lyngb. *F. Reidii* Stackh. ist nur eine andere Fruchtform und der Name 1816 von Stackhouse ausgelassen. Die anderen Arten sind nach Agardh sp. g. ord. alg. II 890 übertragen: Fim-

briaria aleutica (Mert.), corymbifera (*Fucus c.* Gm.), kamtschatica (Rupr.), Lyallii (Harv.), microdonta (Grev.) obtusangula (Harv.), ochotensis (Rupr.), semicostata (Mert.) OK.

Fucodium = Ascophylla.

Fucus = Virsodes.

Funicularius Roussel (1806) flore du Calvados 91 = *Lorea* Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Moscou II 94 = *Himanthalia* Lyngb. 1819. Roussel basirt die Gattung auf *Fucus loreus* L. und diagnostirt sie: Calices radicaux; tige plate divisée en lanières dikotomes utriculées tuberculeuses ou granuleuses; er theilt diese Art in 3, davon auf Esper'scher Varietäten 2, die aber wieder einzuziehen sind. Dann stellt er mit calice ?, also mit unbekanntem basalem „Kelch" fraglich noch 1 Art hinzu, die auszuschliessen ist. *Himanthalia* 1819 könnte auch wegen *Lorea* Stackh. 1809 nicht gelten. Es ist *Funicularius fasciculatus, tuberculatus, gracilis* Roussel = *Lorea elongata* Stackh. = *Fucus loreus* L. = *Himanthalia lorea* Lyngb. = Funicularius loreus OK. Eine 2. Art ist *Himanthalia ? australis* Sond. = Funicularius ? australis OK.

Fuscaria Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II p. 59 & 93 = *Rhodomela* C.Ag. 1822. Es hat Stackhouse l. c. nur 1 Art: *Fuscaria variabilis* Stackh. = *Fucus variabilis* Good. & Woodw. 1797 = *Fucus subfuscus* Woodw. 1791 = *Rhodomela subfusca* C.Ag. = Fuscaria subfusca OK. Ruprecht in alg. ochot. p. 33 hat schon Fuscaria Stackh. anstatt *Rhodomela* Ag. wieder in sein Recht gesetzt, was Agardh unter allerhand Vorwänden, von denen kein einziger stichhaltig ist, nicht angenommen wird. Sehr characteristisch ist, dass er Sp. g. ord. alg. III 374 unter den Gattungssynonymen Fuscaria wohl citirt, aber nicht „Stackh." (1809), sondern „Ruprecht" (1850). Schon richtig benannt sind Fuscaria Larix* Rupr. (Turn.), floccosa* Rupr. (Esper), lycopodiodes* Rupr. (L.). Die anderen Arten sind: Fuscaria botryocarpa (Hk. & Harv.), comosa (Hk. & Harv.), fasciculata (Zanard.), Gaimardii (Ag. „Gaud."), glomerulata (Mont.), Hookeriana (J.Ag.), patula (Hk. & Harv.), periclados (Sond.), Preissii (Ktzg. „Sond.") OK.

Gigartina = Mammillaria.

Gloeocapsa Ktzg. em. Naeg. = **Bichatia.**

Gloiotrichia = Portacus.

Gongolaria Ludw. (1747) def. gen. pl. 301 (auch 1760) „Imperato" = *Ericaria, Monilifera & Abrotanifolia* Stackh. 1809 = *Phrygianella* Stackh. 1816 = *Mackaia* S.F.Gray 1821 = *Cystoseira* Ag. 1821. Gongolaria seu *Abies marina* Imperato 1695 hist. nat. 849 (Cölner Ausgabe) mit Abbildung und mit ausführlicher Beschreibung ist zweifellos = *Cystoseira* und steht zwischen *C. Abies marina* Ag. (Turn.) und *C. ericoides* Ag. (L.) Ausserdem ward der alte Theophrastische Name *Abies marina* für diese Pflanze noch zu Linné's Zeiten von verschiedenen Autoren als Gattungsname gebraucht, kommt aber neben Abies L. nicht in Betracht. Die Arten sind nach J.Ag. sp. g. ord. alg. I von *Cystoseira* übertragen: Gongolaria Abies-marina [Turn.](Ag.), amentacea (Ag.), articulata [Forsk.](Ag.), barbata [Turn.] (J.Ag.), cocatenata [L.](Ag.), corniculata [Wulf.](J.Ag.), crinita [Desf.] (Dub.), expansa (Ag.), fibrosa [Huds.](Ag.), filicina (Bory, Moree), granulata [L.](Ag.), Montagnei (J.Ag.), Myrica [Gm.](Ag.), opuntiodes (Bory), prolifera (J.Ag.), sedodes [Desf.](Ag.), spicigera (Ag. „Mert."), squarrosa (DeNot.), triquetra [L.](Ag.), tuberculata (Ag.) OK. und mit veränderten

Namen: Gongolaria foeniculacea OK. [*Fucus f.* L. 1753 zuerst publicirt, sterile alte Exemplare + *F. abrotanifolia* L. 1753, ist die sterile Form, + *F. discors* L. 1767, ist die Jugendform; alle 3 = *Cystoseira discors* Ag.]; ferner Gong. compressa OK. = *Fucus c.* Wulfen 1803 = *Cyst. abrotanifolia* Ag. non *Fucus abr.* L.

Gracilaria = Ceramianthemum.

Gyges Hempr. & Ehrb. (1828—1832) Symbolae physicae: Evertebrata Phytozoa, descr. absque num. pag. & tab. 2, 2. Abth. fig. 10; ferner in Abh. Berl. Acad. für 1831 (1832) p. 61 = *Cylindrocystis* Menegh. 1838 = *Penium* Bréb. (1844) in dict. d'hist. nat. IV 513 non Ktzg. „Bréb." 1849. Die erste Beschreibung lieferte Ehrenberg in den Abhdl. der Berl. Acad.; die citirte tab. in symb. phys. ist eher erschienen, der Text in symb. phys. erst später. Anfangs gab Ehrenberg dazu nur folgende Beschreibung: Durchmesser $^1/_{96}$—$^1/_{40}$‴. Kern grün, ganz oder durch 1 weisse Linie $\frac{1}{2}$ zertheilt. Hülle krystallhell, fast kugelig. Bewegung sehr langsam. Innere Theilung unvollkommen. Es wird zu Gyges ohne näheres Citat Bory als Autor citirt, aber in Symb. physic. die Genusidentität bezweifelt, weil die Bory'sche Gyges Cilien habe, und diese Gyges wird demnach wie ein neues Genus hingestellt. Ueber das Thier *Gyges* Bory habe ich sonst nichts ermitteln können. Die Citate sind bei Ehrenberg manchmal ungenau und unzuverlässig; cfr. *Muelleria* S. 883.

Gyges bipartitus* Hemp. & Ehrb. ist der Abbildung etc. nach ein kleines Exemplar von *Cylindrocystis Brebissonii* Menegh. 1838 = *Penium Brebissonii* Ralfs 1848 = *Palmella cylindrospora* Bréb. 1835 = *Palmogloea Bréb.* Ktzg. 1849 = *Penium palangula* Bréb. in dict. d'hist. nat. IV (1844) 513, welche Art die helle Hülle und in der Mitte nicht eingeschnürten Körper hat. Ralfs zeichnet zwar die durchscheinende Hülle nicht ab, indess sie ist bei *Penium* vorhanden; vergl. z. B. Rabh. flor. europ. alg. III pag. 103 fig. 53ª. Nachdem jetzt wieder *Cylindrocystis* Menegh. von Penium, das als Penium Ktzg. 1849 bestehen bleibt, abgetrennt ist, hat Gyges für *Cylindrocystis* einzutreten. Die anderen Arten sind von *Cylindrocystis* übertragen: Gyges diplosporus [Jacobs.] (Lund), tabricus (Racib.), tumidus (Gay) OK. und Gyges rupestris OK. = *Cylindr. crassa* DeBary 1858 = *Trichodyction rupestre* Ktzg. 1845.

Halidrys = Siliquarius.

Halimeda = Opuntiodes.

Halyseris = Neurocarpus.

Helierella Bory (1826) Dict. class. VIII 98 pro *Echinella radiosa* Lyngb. 208 t. 69 E Nr. 3 (non 2) propositum (non Turpin 1828 quae Pediastrum) = *Micrasterias* Ag. 1827 (non Ehrb. quae Pediastrum; non Corda, cfr. p. 905) incl. *Euastrum* auct., Ehrb. 1832 p. p. (excl. *Cosmarium* auct.) = *Cosmarium* Corda 1835 p. p. (cfr. Ursinella) non auct. Bory basirte ausschliesslich auf citirter fig. 69 E 3. Lyngbye bildete ausserdem unter dem Namen *Echinella radiosa* noch *Cosmarium* und längliche Körper ab, die z. Th. Seitenansichten von Helierella oder *Cosmarium*, z. Th. Penium u. dergl. sein können. Citirte fig. 3, auf welche also Helierella beruht, ist unter mässiger Vergrösserung insofern verzeichnet, als 7 anstatt 6 oder 8 vom Centrum ausstrahlende Segmente gegeben sind, ist doch aber nur eine *Micrasterias* = *Euastrum* und wird auch von den betreffenden Autoren damit, wenn auch infolge des erwähnten Fehlers z. Th. mit ? identificirt. Bory nannte die Art *Helierella Lyngbyi*. Der Name Helierella wird nach Turpin mit Petit Soleil übersetzt, bez. abgeleitet, ein Name

mit ähnlichem Sinn wie Ehrenberg's Genusname (*Euastrum*) und Speciesname *Euastrum Sol* Ehrb. (= *Micrasterias radiosa* Ag. fide DeToni). Was aber Turpin 1828 zu Helierella stellte ist Pediastrum Meyen!

Agardh in Flora 1827 p. 643 citirt, als er seine *Micrasterias* aufstellte, auch *Echinella radiosa* Lyngb., wiewohl nicht so genau wie Bory ein Jahr vorher, denn Lyngbye hatte mehrere Desmidiaceengenera unter dieser Art abgebildet, aber Agardh's Beschreibung deckt sich gut mit der Abbildung von Lyngb. fig. 3; Agardh's Diagnose l. c. ist noch recht dürftig; er schreibt zu *Micrasterias*: „Eine neue Gattung, die, ob sie gleich nur microscopische Arten zu enthalten scheint, doch zu den Ulvaceen gerechnet werden muss. Es sind strahlenförmige membranöse Erondes, worin das gewöhnliche grüne Pulver zerstreut enthalten ist. Zu dieser Gattung gehört wohl auch *Echinella radiosa* Lyngb. und die Rivularia ricciaeformis der Engl. Bot. — *Micrasterias furcata* radiis pluries furcatis obtusis." (M. „radiosa Ag." ist l. c. noch nicht benannt wie DeToni nach Ralfs angiebt und *M. radiosa* Ralfs ist = *Euastrum Sol* Ehrb. = Helierella Sol OK.) „Rivularia ricciaeformis" Engl. Botany fehlt im General-Index zu Sowerby & Smith Engl. Botany und ist auch nicht unter den dort angegebenen anderen Rivularien zu finden. In der ursprünglichen, vorstehend vollständig wiedergegebenen Diagnose von Agardh's *Micrasterias* ist auch kaum mehr als eine Beschreibung nach der Lyngbye'schen Echinella radiosa fig. E Nr. 3 zu finden.

Ehrenberg in Abhandlungen der Berliner Academie aus dem Jahre 1833, erschienen 1835 pag. 248, identificirt die citirte fig. E 3 als mit *Euastrum crux-melitensis* am ähnlichsten und erwähnt auch, dass Lyngbye sowohl als Agardh die Structur dieser Formen unbekannt blieb, weil sie keine hinreichende Vergrösserung anwendeten. Diese *Euastrum*-Art heisst jetzt *Micrasterias crux-melitensis* Ralfs und wird zu Helierella crux-melitensis OK.

Ich vereinige *Micrasterias* und *Euastrum* auct., weil alle von den Autoren nach und nach gemachten Unterschiede, auch noch von DeToni sylloge algarum und von Wille in Engler & Prantl Pflanzenfamilien weder zutreffend noch durchgreifend oder übereinstimmend sind.

Ehrenberg selbst hatte in Abh. Berl. Ac. für 1831, erschienen 1832, pag. 82 *Euastrum* aufgestellt; er beschreibt den „Panzer zweischalig zusammengedrückt, zweiflügelig, länglich oder scheibenförmig" und hat dabei folgende 4 Arten:

1. *Euastrum Rota* Ehrb. 1832 mit ungenügender Diagnose, 1836 abgebildet, aber mehrere Arten enthaltend, pro parte = *Micrasterias Rota* Meneghini 1840 = *Cosmarium truncata* Corda 1835 = *Micrasterias truncata* Bréb. 1848 = Helierella truncata OK. Hierzu stellte Meneghini Helierella Lyngbyi Bory, bez. die betreffende Lyngbye'sche Figur, über deren Species-Identification Zweifel bleiben werden, wenn auch das Genus sicher ist.
2. *E. crux-melitensis* Ehrb. = *Micrasterias cr.* Ralfs = Helierella cr. OK.
3. *E. Pecten* Ehrb. 1832 (31) Abh. Berl. Acad. 82 = *Echinella oblonga* Grev. 1833 in Hk. brit. fl. V[1] 398! [Datum etc. manchmal falsch angegeben] = *Euastrum oblongum* Ralfs = Helierella Pecten OK.
4. *E. ansatum* Ehrb. = *Cosmarium* (Corda 1835) *ansatum* Ktzg. = Ursinella (Turpin 1828) ansatum OK.

Also *Euastrum* Ehrbg. ist z. Th. *Micrasterias* Ag., z. Th. *Cosmarium* auct. Dagegen ist *Micrasterias* Ehrb. 1835 (Berl. Ac. für 1833 p. 298) = Pediastrum* Meyen = *Helierella* Turpin 1828 non *Bory 1826. Ehrenberg unterschied diese Genera 1835 wie folgt, verwendete aber dabei die Benennung von Micrasterias und Helierella unrichtig oder gar nicht. *Euastrum*, „die ge-

strahlten grünen Schüppchen, welche aus 2 Theilen bestehen, die in der Mitte verbunden sind“ (das ist also jetzt *Micrasterias* Ag. = Helierella Bory + *Cosmarium* auct. = Ursinella Turpin). *Micrasterias* Ehrb. „alle übrigen, die aus mehr concentrisch verbundenen Theilen etc.“; das ist also Pediastrum. Später stellte er noch mehr *Cosmarium*- und *Micrasterias*-Arten zu seinem *Euastrum*, welches dann von den Autoren verschieden behandelt ward.

Die Arten von Helierella Bory sind nach DeToni syll. alg. I übertragen, wobei ich blosse Autorcitate für *Micrasterias* in () für *Euastrum* in [] setze und andere Synonyme soweit nöthig, falls älter, extra erwähne; vorher sind noch zu ändern:

Euastrum Didelta Ralfs ± 1847 [excl. syn. *Heterocarpella Didelta* Turpin quae nunc Ursinella Didelta OK.] = *Cosmarium fenestratum* Corda 1839 = Helierella fenestrata OK.

Euastrum truncatum Joshua non Helierella tr. OK. (Corda) = H. Joshuana OK.

Micr. cornuta Benn. 1886 non Hel. cornuta OK. (*Euastrum c.* Ktzg. 1845) = H. Bennettii OK.

Euastrum denticulatum Gay 1883, var. Kirchner 1878 non Hel. dent. OK. (*Micr. dent.* Bréb. 1835) = H. Kirchneri OK.

Euastrum Nordstedtianum Wolle 1885 in Hedwigia p. 121 non Hel. Nordst. OK. (*Micr. Nordst.* Wolle l. c. p. 120) = H. Detoniana OK.

Euastrum quadratum Nordst. 1870 (legit cl. Warming) non Hel. qu. OK. (*Micr. qu.* Bailey 1850) = H. Warmingii OK.

Micrasterias Rabenhorstii Kirchn. 1878 non Hel. Rab. OK. (*Euastrum Rab.* Delp. 1873) = H. Bulnheimiana OK.

Diese Art sei dem Andenken meines ersten Lehrers in der Algenkunde, Otto Bulnheim, gewidmet, unter dessen Leitung ich schon vor mehr als 30 Jahren bereits manche Helierella sammelte, von dem ich auch in Verh. Bot. Ver. Brandenb. 1864 p. XXI/V eine Lebensskizze gab.

Helierella aboēnsis [Elfv.], abrupta [Nordst.], adscendens (Nordst.), affinis [Ralfs], alata (Wall.), ambigua [(Delp.)], americana [Ehrbg.] (Ktzg.), ampullacea [Ralfs], angulosa (Hantzsch), anomala [Gay], ansata [Ralfs], apiculata [Ehrbg.] (Menegh.), arcuata (Bail.), attenuata [Wolle], Baileyi (Ralfs), bella [Nordst.], Berlinii [Boldt], binalis [Ralfs] (*Heterocarpella* Turp.), brachyptera (Lund.), breviceps [Nordst.], candiana [Delp.], ceratophora (Josh.), circularis [Hass.], Clepsydra [Wall.], compacta [Wolle], conferta (Lund.), corallodes [Josh.], cornuta [Ktzg.], coronata [Turn.], crassa [Ktzg.] (*Cosm.* Bréb.), crassicollis [Lund.], crenulata [Benn.], ? cruciata (Wall.), Crux-africana (Cohn), cuneata [Jenn.], cuspidata [Wolle], decemdentata (Naeg.), Delpontei [Lagerh.], depauperata (Nordst.), denticulata (Bréb.), dichotoma (Wolle), Didelta [Ralfs; excl. syn. Turp. cfr. Ursinella], divaricata [Lund.], divergens [Josh.], Donnellii [Wolle], elegans (*Cosm.* Bréb.) [Ktzg.], elegantula [Perty], erosa [Lund.], euastrodes (Josh.), exilis [Josh.], expansa (Bail.), fimbriata (Ralfs), flammea [Josh.], floridana [Turn.], foliacea (Bail.), formosa [Wolle], furcata (Ag.), Gayana [DeToni], gemmata [Bréb.], gigantea (*Tetmemorus* Wood) [Nordst.], Halis (Racib.), holocystodes [Nordst.], humerosa [Ralfs], hypochondra [Nordst.], Janeira (Racib.), Jenneri (Ralfs), incavata [Josh. & Nordst.], incisa [Bréb.] (Ktzg.), incrassata [Nordst.], inermis [Ralfs; Lund.], insignis [Hass.], integra (Nordst.), intermedia [Cleve], Kitchellii (Wolle), Kuetzingiana [Reinsch], laticeps [Nordst.], latipes [Nordst.], longicollis [Nordst.], Lundellii [Benn.], Lux (Josh.], magnifica [Wolle],

mahabuleshwarensis (Hobson), mamilata (Turn.), mamillosa [Wolle], mucronata (*Tetrachastrum* Dixon; Rbh.), multifida (Wolle), multigibbera [Nordst.], multilobata [Wood], muricata (Ralfs), Nordstedtiana (Wolle), nummularia [Delp.], obesa [Josh.], obtusa [Wolle], orbicularis [Wall.], ornata [Wood], ornithocephala [Benn.], oscitans (Ralfs), Papilio [Racib.], papillifera (Bréb.), pectinata [Bréb.], pinguis [Elfv.], pinnata [Ralfs], platycerea [Reinsch], platyptera (Turn.), pseudoelegans [Turn.], pseudofurcata (Wolle), Pseudotorreyi (Wolle), pulchella [Bréb.], pura [Wolle], ? pusilla (Wall.), quadrata [Bail.], quadriceps [Nordst.], Rabenhorstii [Delp.], retrorsa [Josh.], ringens (Bail.), rostrata [Ralfs], rotata (Ralfs) (*Echinella* Grev. 1833 in Hk. brit. fl. V[1] 398; meist falsch citirt), Schweinfurthii (Cohn), Sendtneriana [Reinsch], serrata [Josh.], sibirica [Boldt], sinuosa [Lenorm.], speciosa (Wolle), sphyrodes [Nordst.], spinulosa [Delp.], stellata [Nordst.], subincisa [Reinsch], subintegra [Nordst.], suboblonga (Nordst.), substellata [Nordst.], subtetragona [Delp.], tetraloba [Nordst.], Thomasiana (Archer), triangularis (Wolle), Trifolium [Cohn], Torreyi (Bail.), tropica (Nordst.), turgida [Wall.], urniformis [Wolle], ventricosa [Lund.], venusta [Hantzsch], verrucosa [Ehrb.], Wallichii (Grun.), Wollei [Lagerh.] OK.

Himanthalia = Funicularius.

Hippurina Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 59 & 89 mit 2 Arten, incl. *Herbacea* Stackh. l. c. mit 1 Art (*Herbacea ligulata = Desm. lig.* Lamx. = *D. herb.* Lamx.) = *Desmarestia* Lamx. 1813 p. p. em. auct. Endlicher zieht noch Hyalina & *Flagellaria* Stackh. zu *Desmarestia*; das ist aber für die jetzige Umgrenzung der Gattung unrichtig; Hyalina (s. unten) gilt für *Dichloria* und *Flagellaria* Stackh. kommt wegen der giltigen Flagellaria L. nicht weiter in Betracht. Es verbleibt also Hippurina; zu der sehr veränderlichen H. aculeata* Stackh. = *Fucus ac.* L. zog Stackhouse 1809 seine 2. Art als Varietät. Die Gattung darf nicht *Spinularius(a)* Roussel benannt werden, wie Ruprecht wohl nur nach dem Referat in Desvaux Journal annahm. Die ersten 2 Arten von Roussel in Flore du Calvados 1806 p. 89/90 gehören allerdings zu dieser Gattung; aber dann folgen bei Roussel incl. Fussnote noch 14 Arten, die in ± 8 verschiedene jetzige Gattungen gehören. *Spinularius* ist also ein Genus delendum.

Die anderen Arten sind von *Desmarestia* nach J.Agardh sp. g. ord. alg. I 165—170 unter Ergänzung nach Kützing tab. phyc. übertragen: Hippurina affinis (Ktzg. „Sond.“), anceps (Mont.), chordalis (Hk. & Harv.), distans (J.Ag.), hybrida (Ktzg.), ligulata [Lightf.] (Lmx.), peruviana (Mont.), pinnatinervia (Mont.), Rossii (Hk. & Harv.) OK. und Hippurina confervodes OK. = *Trinitaria c.* Bory 1828 = ? *Desmarestia viridis β distans* Hk. & Harv. 1844—47 = *Sporochnus Menziesii* C.Ag. 1848 „msc. 1833“ = *Desmarestia Menziesii* J.Ag. 1848.

Spirogyra = Conjugata.

Hormosira = Moniliformia.

Hyalina Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 58 & 88 = *Iridaea* Stackh. (1816) Nereïs p. IX & XII non Bory = *Dichloria* Grév. 1830. Es hat Stackhouse l. c. nur 1 Art: *H. mutabilis* Stackh. 1809 c. cit. Nereïs brit. t. 17 (*Fucus viridis* fl. dan. t. 886); Esp. t. 114; Engl. bot. t. 1669 etc. = *Iridaea fluitans* Stackh. 1816 = *Dichloria viridis* Grev. = Hyalina viridis OK.; auch jetzt noch die einzige Art der Gattung.

Hydrurus = Carrodorus.

Hypnea = Hypnophycus.

Hypnophycus Ktzg. 1843 = *Hypnea* Lamx. 1813 non Hypnum L. 1735. *Hypnea* kann nach vorherrschendem botanischen Gebrauch, der jetzt zur Regel formulirt ist, nur als orthographische Variante, nicht als genügend verschieden von Hypnum gelten und deshalb muss *Hypnea* durch Hypnophycus ersetzt werden. Nach demselben Princip darf umgekehrt Laurencia Lmx. 1813 nicht durch *Cornea* (wegen Cornus) oder *Osmundea* Stackh. 1809 (wegen Osmunda L.) ersetzt werden. Pfeiffer nomencl. citirt *Lasios* Targ. msc. ex Bert. 1819 hierzu, aber 1. könnte dieser Name wegen Lasia* Lour. nicht berücksichtigt werden, 2. wird *Lasios* „Targ." als Synonym von Bertoloni auch noch zu anderen Algen, z. B. *Fucus gelatinosus* Desf. = Laurencia citirt. Der Name *Lasios* ist also nicht verwendbar.

Richtig benannt sind schon: Hypnophycus musciformis* Ktzg. (Wulf.) und spicifer* Ktzg. [Suhr](Harv.) Kützing hat diese Gattung später wieder zu *Hypnea* gezogen; aus obigem Grunde kommt aber Hypnophycus zur Geltung. Die anderen Arten sind von *Hypnea* übertragen: Hypnophycus armatus (J.Ag.), aspera (Ktzg.), Cenomyce (J.Ag.), ceramiodes (Ktzg.), cervicornis (J.Ag.), ? confertus (Ktzg.), cornutus [Lmx.](J.Ag.), cystocloniodes (Sond.), denutatus (Ktzg.), divaricatus (Grev.), Ecklonii (Suhr), episcopalis (Hk. & Harv.), erectus (Ktzg.), Esperi (Ktzg.), flagelliformis (J.Ag. „Grev."), fruticolosus (Ktzg.), hamulosus [Turn.](Mont.), horridus (Ag.), nidificus (J.Ag.), nigrescens (J.Ag. „Grev."), pannosus (J.Ag.), ramentaceus (Ag.), rigens (Sond.), Rissoanus (J.Ag.), rugulosus (Ktzg.), secundirameus (Mont.), setaceus (Ktzg.), seticulosus (J.Ag.), spinellus (Ktzg.), spongiaeformis (Zan.), vagus (Ktzg.), Valentiae [Turn.](Mont.) OK.

Lamarckia Olivi (1792) Zool. adriat. 258 t. 7 und 1794 in Usteri Ann. I 76—84 = *Codium* Stackh. (1801) Nereïs. *Codium* ward von Stackhouse 1816 selbst aufgegeben und durch Lamarckia Olivi ersetzt. Olivi hatte 2 Arten: Lamarckia Bursa* Olivi = *Alcyonidium Bursa* L. = *Codium Bursa* C.Ag.; 2. *Lamarckia vermiculare* Olivi = *Vermilara vitusa* Imp. (vorlinnéisch) = *Fucus tomentosus* Huds. 1762 = *Codium tomentosum* Stackh. = Lamarckia tomentosa* Stackh.

Die anderen Arten sind nach J.Agardh's Siphoneae in Lund's Univ. Arsskr. XVIII 37—48 übertragen, wobei ich für *Fucus*-Homonyme die Autorcitate in (), für *Codium* in [] setze: Lamarckia adhaerens [Cabrera], amphibia [Moore], elongata (C.Ag.), filiformis (Mont.), galeata [J.Ag.], laminariodes [Harv.], Lindenbergii [Ktzg.], linearis [C.Ag.], mammillosa [Harv.], mucronata [J.Ag.], Muelleri [Ktzg.], spongiosa [Harv.], tenuis [Ktzg.] OK.

Der Gattungsname von Olivi ist für *Codium* Stackh. 1801 wieder herzustellen, 1. weil er um 9 Jahre älter ist, 2. weil *Codium* nicht neben Codiaeum* Rumpf 1743 (und *Codia* Forst. 1776) bestehen darf, da diese Auslautverschiedenheit als eine orthographische Licenz keine Verschiedenheit der Wörter bedingt. Die älteste *Lamarckia* ist die von Medicus 1789, aber diese Gattung, auf Sida humilis basirt, ist nicht anerkannt.

Laminaria = Saccharina.

Laurencia Lmx. 1813 bleibt bestehen, nicht weil es der älteste Name für diese Gattung ist, sondern weil die hierhergehörigen *Cornea* und *Osmundea*

Stackh. 1809 wegen Cornus L. und Osmunda L. zu verwerfen sind. Stackhouse hatte 1816 diese in *Pinnatifida* geändert; doch hat nun Laurencia die Priorität.

Lemania = Apona.

Libellus = Brachysira.

Lomentaria = Sedodea.

Lucernaria Roussel (1806) flore du Calvados 20 & 84 = *Lucernia* Desv. 1813 = *Zygnema* S.F.Gray 1821, Ag. 1824 non 1817. Roussel hat 1 Art, deren Diagnose er p. 84 wie folgt giebt Lucernaria: tige tubuleuse très grêle & molasse rameuse parasite; tubules séparés par des diaphragmes très rapprochés & contenans 2 corpuscules mobiles. L. pellucida, très delicate rameuse rousse; elle forme sur le papier une couche nacrée par la desiccation. „Rousse“ von roussir bedeutet gelbbräunlich, welche Farbe für *Zygnema* getrocknet characteristisch ist. Wenn auch die Art nicht sicher erkennbar ist — vielleicht Z. Brebissonii, welche getrocknet mehr rothbräunlich wird — und die unter geringer Vergrösserung ermittelte Diagnose zu verbessern ist, so ist doch kaum an der Genus-Identität zu zweifeln und nach Pfeiffer auch damit schon identificirt worden, der nach Desvaux bez. Leman *Conferva bipunctata* Roth dazu citirt. Diese Roth'sche, in Cat. II. 204, 1800 aufgeführte Art ist = *Zygnema bipunctata* S.F.Gray p. p. = *Conferva stellina* O.F.Müll. (acta Petrop. 1785) = *Zygnema stellinum* Ag. = *Conjugata st.* Vauch. 1803 = Lucernaria stellina OK.

Die anderen Arten sind nach DeToni sylloge 727—740 von *Zygnema* übertragen: Lucernaria abbreviata (Bonh.), aequalis [Ktzg.](DeToni), affinis (Ktzg.), ampla (Zeller), biturigensis (Rip.), byssodea [Harv.] (DeToni), capensis [Grun.](Wille), chalybeosperma (Hansg.), crassisima [Ard.&Straff.](DeToni), Crouanii (Desmaz.), cruciata [Müll.](Ag.), cyanospora (Cleve), elliptica (Gay), ericetorum [Ktzg.](Hansg.), gracilis (Berk.), javanica [Mart.](DeToni), insignis [Hass.](Ktzg.), laetevirens (Klebs), leiosperma (DeBary), lutescens [Ktzg.](DeToni), melanospora (Lagerh.), nivalis [Ktzg.](DeToni), parvula [Ktzg.](Cooke), pectinata [Vauch.](Ag.), peliospora (Wittr.), ?peruana [Ktzg.](DeToni), purpurea (Wolle), Ralfsii [Hass.](DeBary), Reinschii (DeToni), rhynchonema (Hansg.), salina [Ktzg.](DeToni), spontanea (Nordst.), tetrasperma (Reinsch), tenuissima (Grunow), tholospora (Magn.&Wille), tropica (Martens), undulata (Martens), vaginata (Klebs) OK. und *Zygnema affine* DeToni syll. I. 740 Nr. 37 = *Zygogonium affine* Ktzg. non *Zygnema affine* Ktzg. in DeToni l. c. 732 Nr. 9 = Lucernaria Zygogonium OK.

Lysigonium Link (1820) in Nees horae phys. berol. 4 = *Gailliomella* Bory 1823 = *Melos(e)ira* Ag. 1824. Link hatte nur 2 Arten: L. moniliforme* Lk. = *Conferra m.* Mueller = *Melosira moniliformis* Ag. = *Gailliomella m.* Bory; L. lineatum* Lk. = *Conferra l.* Dillw. = *Melosira lineata* Ag. Kützing in „Bacillarien“ nahm Lysigonium für eine § von *Melosira*, aber es hat die Priorität. Ehrenberg benannte sehr viele Arten unter *Gailliomella*, welche auch die Priorität vor *Melosira* hat. Richtig sind schon benannt ausser den 2 Link'schen Arten: Lysigonium nummulodes *Heiberg [Dillw.](Ag.), Westii *O'Meara (Sm.), Wrightii *O'Meara. Ein Speciesname ist zu ändern: *Melosira varians* Ag. 1830 = *Conferra fasciata* Dillw. 1809 = Lysigonium fasciatum OK.

Die anderen Arten sind nach Rabenhorst fl. europ. alg. und ergänzend nach Habirshaw, Catalogue of Diatomaceae von *Melosira* = ( ) übertragen, wobei sich blosse Autorcitate in [ ] auf ältere Synonyme anderer Genera beziehen: Lysigonium americanum (Ktzg.), angulatum [Greg.](Rab.), arcticum

[Ehrb.](Dickie), arenarium (Moore), Binderianum (Ktzg.), californicum [Ehrb.](Ralfs), calligerum [Ehrb.](Ktzg.), Campylosira [Ehrb.](Ralfs), circulare [Ehrb.](Ralfs), coarctatum [Ehrbg.](Ralfs), ?concatenatum (Ktzg.), coronatum [Ehrb.](Ktzg.), crenulatum [Ehrb.](Ktzg.), decussatum [Ehrb.](Ktzg.), Dickiei [Thw.](Ktzg.), distans [Ehrb.](Ktzg.), Dozyanum (Rosch), dubium (Ktzg.), ?fragile (Ktzg.), Franklinii (Cleve), gallicum [Ehrb.](Ralfs), garganicum (Rabh.), granulatum [Ehrb.](Pritch.), halophilum [Ehrb.](Ralfs), hetruricum (Ktzg.), horologium [Ehrb.](Ralfs), Juergensii (Ag.), laeve [Ehrbg.](Ralfs), laminare [Ehrb.](Ralfs), lentigerum (Harv.), maculatum (Lagerh.), mesodon [Ehrb.](Ralfs), minutulum (Chauvin), Naegelii (Ralfs), nivale (Sm.), nobile (Grev.), Oculus [Ehrb.](Ktzg.), ochraceum (Ralfs), orichalceum [Mertens](Ktzg.), pileatum [Ehrb.](Ktzg.), planum [Ehrb.](Ktzg.), punctatum (Grunow), radiatum (Grunow), Roseanum (Rabh.), Scala [Ehrb.](Ralfs), sculptum [Ehrb.] (Ktzg.), Sol [Ehrb.](Ktzg.), spirale [Ehrb.](Ktzg.), subflexile (Ktzg.), sulcatum [Ehrb.](Ktzg.), taeniatum [Ehrb.](Ralfs), tenue (Ktzg.), tracheale [Ehrb.](Ralfs), Tympanum (Ktzg.), undulatum [Ehrb.](Ktzg.) OK.

Magnusina OK. = *Urospora* Aresch. (1864) Obs. phyc. in act. reg. soc. sc. Ups., serie III vol IV p. 15, non Urosporium *Fingerhut 1836. Die letzte Pilzgattung gilt, sodass auch diese *Urospora* (vergl. S. 851/2) anders benannt werden musste, worauf mich Professor Paul Magnus aufmerksam machte, als er mir die Doppelfälle (S. 841) von Pilzgattungen, deren Namen sich nur durch a, ia, e, is, ys: um, ium unterscheiden, daraufhin prüfte, ob diese Genera unabhängig von einander oder ungleiche Entwicklungszustände seien. Diese Gattung sei ihm dafür aus Dankbarkeit gewidmet. Die einzige Art Magnusina pennicilliformis OK. = *Urospora p.* Aresch. (Roth).

Mammillaria Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II. 55 & 74 mit 2 Arten incl. *Gigartina* Stackh. l. c. mit 1 Art (p. 75), Lmx. 1813. Unter Mammillaria hat Stackhouse l. c. 2 jetzt vereinigte Arten *Mammillaria expansa* Stackh. und M. echinata* Stackh. = *Fucus echinatus* Stackh. 1795 = *Fucus alveolatus* Esp. 1808 = *Fucus mammillosus* Good. & Wood. 1795 = *Fucus polymorphus* Lamx. 1805 p.p. = *Fucus canaliculatus* Huds. var. β (unbenannt) = *Mammillaria verrucosa* Rupr. = *Gigartina mammillosa* J.Ag. 1842. Unter *Gigartina*, die nachher folgt, hatte Stackhouse nur 1 Art: *Gigartina pistillata* Stackh. (= Lamx. 1813) = *Fucus gigartinus* L. 1759 = Mammillaria gigartina OK. Der Name Mammillaria hat die unbedingte Priorität vor *Gigartina* und ausserdem ursprünglich die Speciesmajorität vor *Gigartina*, sodass *Gigartina* zu den Synonymen gesetzt werden muss. J.Agardh schweigt sich über Mammillaria ganz aus, obwohl er durch Ruprecht alg. ochot. darauf aufmerksam gemacht wurde, und bezeichnet auch für *Gigartina* Lamouroux als den Begründer der Gattung (I 261), in III 189 wird nur J.Ag. zu *Gigartina* als Autor citirt! Die Cactaceengattung *Mammillaria* Harv. ist erst 1812 aufgestellt und muss ohnehin Cactus L. heissen. Die anderen Arten sind von *Gigartina* auf Mammillaria zu übertragen, wobei ich J.Agardh sp. g. ord. alg. III (1876) 189—205 folge: Mammillaria aicularis [Wulf.](Lmx.), aciculifera (Zanard.), affinis (Harv.), alveata [Turn.](J.Ag.), ancistroclada (Mont.), angulata (J.Ag.), Batrachopus (Bory), Binderi (Harv.), brachiata (Harv.), Burmannii [C.Ag.](J.Ag.), canaliculata (Harv.), Chamissoi (J.Ag. „Mert.“), Chapmannii (Hk. & Harv.), Chauvinii (Bory), chondrodes (Bory), cincinnalis (Zanard.), circumcincta (J.Ag.), clavi-

fera (J.Ag.), congesta (Zanard.), contorta (Bory), corymbifera (Ktzg.), decipiens (Hk. & Harv.), disticha [Sond.](J.Ag.), divaricata (Hk. & Harv.), elegans (Grev.), exasperata (Bail. & Harv.), falcata (J.Ag. „Hering"), fastigiata (J.Ag.), fissa [Suhr](J.Ag.), flabellata (J.Ag.), gelatinosa (J.Ag.), grandifida (J.Ag.), hypniformis (Bory), Jardinii (J.Ag.), intermedia (Suring.), Klenzeana (*Mastocarpus* Ktzg.), laciniata (J.Ag.), lancifolia (Harv.), lemaniaeformis (Bory), Lessonii (Bory), livida [Turn.] (J.Ag.), macrocarpa (J.Ag.), marginalis (*Mastrocarpus* Ktzg.), marginifera (J.Ag.), melanothrix (Bory), microphylla (Harv.), mollis (Baill. & Harv.), nana [C.Ag.](J.Ag.), nodifera (Hering), orbicularis (Zanard.), papillata (J.Ag.), pinnata (J.Ag.), polyacantha (Mont.), pumila (Zanard.), radula [Esper](J.Ag.), rugulosa (Bory), runcinata (Grunow), spinifera (Ktzg.), spinosa (Ktzg.), stiriata [Turn.](J.Ag.), Teedii [Roth](Lamx.), tenella (Harv.), Wehliae (Sond.), volans (C.Ag.) OK.

Melosira = Lysigonium.

Membranifolia (melius —**um**) Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 55 & 75 incl. *Prolifera* Stackh. l. c. 56 & 77 non Vaucher 1803 = *Epiphylla* Stackh. 1876 = *Phyllogenes* „Targ." Bert. 1819 amoen. it. 290 in syn. *Fuci nervosi* DC. c. syn. cet. *Epatica spirale* Ginn. = *Phyllophora* Grev. 1830 em. Ag. 1849. Der Name *Phyllophora* müsste wegen mehrerer älterer berechtigter Namen fallen: *Phyllogenes* beruht auf *Fucus nervosus* Turn. = *Phyllophora nervosa* Grev. = Membranifolium nervosum OK. Hierzu citirt J.Ag. sp. g. ord. II 332 „Epatica spirale" Ginani, welches als 1755 publicirt, der älteste Name wäre, wenn er gälte; aber Epatica ist nur italienisch aufgestellt und das lateinische Wort fehlt bei Ginani, übrigens ist *Epatica spirale* p. p. = *Vidalia* = Euspiros volubilis Targ.Tozz. Ausserdem gilt von Neuem Hepatica Hall. 1742 für eine Lebermoosgattung cfr. p. 625. *Prolifera* Stackh. 1809 non Vauch. 1803 beruht in erster Reihe auf *Fucus rubens* Good. & Woodw. = *Epiphylla rubens* Stackh. 1816 = *Phyllophora rubens* Grev. = Membranifolium rubens OK., muss aber, weil nach Membranifolia publicirt und wegen der älteren Prolifera* Vauch. synonym bleiben. Unter Membranifolia hat Stackhouse als erste Art *M. lobata* Stackh.; diese ist = *Fucus membranifolia* Good. & Wood. = *Phyllophora membr.* Ag. = *Fucus fimbriatus* Huds. = Membranifolium fimbriatum OK. Membranifolia lacera Stackh., nach älteren Autoren eine Varietät der letzten Art, habe ich nicht sicher identificirt und wäre bezw. auszuschliessen.

Die anderen Arten sind nach J.Agardh sp. g. ord. alg. III 216—219 von *Phyllophora* übertragen: Membranifolium Brodiaei [Turn.](J.Ag.), coccocarpum (Mont.), cuneifolium (Hk. & Harv.), diversifolium (Suhr), Heredia (Clem.), interruptum [Grev.](J.Ag.), roseum (*Fucus membranifolius* var. *roseus* Turn. = *Phyllophora palmettoides* J.Ag.) OK.

Membranoptera Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Moscou II 57 & 85 incl. *Hydrolapatha* Stackh. l. c. p. p. = *Hypophylla* Stackh. (1816) Nereïs p. IX & XXII = *Delesseria* Lmx. 1813. Lamouroux hatte die Publication von Stackhouse 1809 nicht gekannt oder nicht citirt und auch J.Agardh 1876 giebt keine Notiz davon, obwohl er Ruprecht's Alg. ochot. (1850) öfters citirt, worin dieser pg. 58 (250) diese Identität besprochen hatte. Ruprecht war bloss im Zweifel, ob Hydrolapatha sanguinea Stackh. = *Fucus sanguineus* L., worauf Stackhouse die Gattung in erster Reihe basirt hatte und welcher auch der alte Name Hydrolapatha im engeren Sinne nur zukommt, zu einer anderen Gattung

gehöre. Dies ist in der That der Fall. J.Agardh hat in Sp. g. ord. III 369 als Hydrolapathum „Ruprecht“ mit der Art H. sanguineum* Stackh. (L.) von den *Delesserieen* ausgeschieden und zu den *Rhodymeniaceen* gesetzt. Infolge dessen kommt Hydrolapatha Stackh., welches nur in der 2. Hälfte aus *Delesseria* besteht, für letztere nicht mehr in Betracht. Die erste Hälfte ist Hydrolapatha Stackh. em. Ag.

Der Name Membranoptera ist (wie z. B. auch das bei Agardh geltende Nitophyllum) zweisprachig, aber deshalb noch nicht zu verwerfen. Stackhouse nannte 1816 die Gattung aus unbekannten Gründen anders, aber das ändert die älteste Publication nicht. Stackhouse hatte l. c. 3 Arten: 1. Membranoptera alata* Stackh. 1809 = *Fucus alatus* Huds. = *Delesseria alata* Lamx. = *Hypophylla alata* Stackh. 1816. 2. *M. angustifolia* Stackh. 1809, non Stackh. 1816, wird jetzt als Varietät zur ersten Art gezogen. 3. M. costata Stackh. 1809 ex Nereïs brit. t. 17.

Die Arten sind nach J.Agardh sp. g. ord. alg. III (1876) von *Delesseria* übertragen: Membranoptera angustissima (Turn. „Griff.“), Baerii (Post & Rupr.), bipinnatifida (Mont.), coriifolia (Harv.), corymbosa (J.Ag.), crassifolia (Rupr.), crassinervia (Mont.), crispatula (Harv.), Daviesii (Hk. & Harv.), decipiens (J.Ag.), dendrodes (Harv.), denticulata (Harv.), dichotoma (Hk. & Harv.), Epiglossum (J.Ag.), fimbriata (Delap.), frondosa (Hk. & Harv.), Harveyana (J. Ag.), Hookeri (Lyall), hypoglossodes (Harv.), Hypoglossum (Woodw.), imbricata (*Chauvinia i.* Harv. = *D. i.* Aresch.), intermedia (J.Ag.), involvens (Harv.), Juergensii (J.Ag.), lancifolia (J.Ag.), lingulata (Dub.), lomentacea (Zanard.), Lyallii (Hk. & Harv.), Middendorfii (Rupr.), minuta (*Hypogl. m.* Ktzg.), Montagneana (J.Ag.), nereifolia (Harv.), oppositifolia (Harv.), ovifolia (Suhr), pennicillata (Zanard.), peruviana (Mont.), phylloloma (Mont.), phyllophora (J.Ag.), pleurospora (Harv.), pygmaea (*Hyp. p.* Mart.), quercifolia (Bory), revoluta (Harv.), rostrata (J.Ag.), ruscifolia [Turn.] (Lamx.), Schousboei (J.Ag.), serrata (Post & Rupr.), serrulata (Harv. em. = *D. violacea* J.Ag.), similans (J.Ag.), sinuosa [Good. & Wood.] (Lamx.), spinulosa (Rupr., J.Ag.), subcostata (J.Ag.), tasmanica (F.v.M.), tenuifolia (Harv.), Woodii (J.Ag.) OK.

Mertensia Roth 1808 (non Roth 1797 †) „Thbg.“ in Schrad. Journ. II 11 = *Champia* Desv. 1808 (nomen pro Mertensia Thbg. propositum; also später im Jahre 1808) Lmx. 1813. Roth hatte 2 verschiedene Mertensia aufgestellt: die Boraginacea *Mertensia* Roth 1797 hat jetzt einen der 2 älteren Namen erhalten (vergl. S. 436), sodass nun für die Algengattung *Champia* Desv. Mertensia Roth **1808** giltig wird. Thunberg, als er Roth den Namen Mertensia mittheilte, hatte wahrscheinlich Roth darauf aufmerksam gemacht, dass Roth's *Mertensia* von 1797 schon vorher benannt war; Roth zog dieselbe stillschweigend ein und basirte auf *Ulva lumbricalis* L. seine Mertensia lumbricalis* Roth = *Champia lumbricalis* J.Ag. Die anderen Arten sind nach J.Ag. sp. alg. 1876 III 303—307 übertragen: Mertensia affinis (Harv.), compressa (Harv.), Kotschyana (Endl. & Dies.), Novezelandiae (Hk. & Harv.), obsoleta (Harv.), ? parvula (Harv.), salicorniodes (Harv.), tasmannica (Harv.), zonata (J.Ag.) OK.

Micrasterias Ag. = Helierella.

Micrasterias Corda (1835) Almanach de Carlsbad 121 t. 2 fig. 29 non † Ag. 1827 (quae *Cosmarium* Corda 1835 p. p. nunc Helierella Bory) =

Ankistrodesmus Corda (1838) Alm. de Carlsbad 1838 = *Raphidium* Ktzg. 1845. Die Kützing'sche Gattung hat 2 ältere Namen, muss also auf jeden Fall anders benannt werden. Die 2 Micrasterias-Genera haben gar keine Aehnlichkeit und beruht der Name bei Corda nicht etwa auf Verwechselung im Jahre 1835; später hat er allerdings die Sache anders behandelt. Was Andere jetzt *Micrasterias* (die Ehrenberg'sche *Micrasterias* ist aber = Pediastrum) nennen, zog er zu seinem *Cosmarium*, vergl. unter Helierella S. 897. Dass er seine Gattung Micrasterias später anders benannte, macht seinen älteren Namen nicht ungiltig. Die Arten sind: Micrasterias falcata* Corda 1835 = *Raphidium falcatum* Cooke = *Raph. polymorphum* Fresen. = *Ankistrodesmus fusiformis* Corda 1838; ferner Micrasterias ? bicaudata (A.Br.), biplex (Reinsch), Braunii (*Rhaph.* Naeg.), convoluta (*Ank.* Corda; *Rhyp.* Rbh.), Falcula (A.Br.) OK.

Moniliformia Lmx., Bory (1825) dict. class. VII 71 = *Monilia* A.Rich. 1832 = *Cystoseira* § *Hormosira* Endl. 1839 = *Hormosira* Endl. 1843. Endlicher citirt selbst die älteren Namen und ist kein Grund vorhanden, diese beiseite zu setzen. Adjective als Gattungsnamen sind nicht empfehlenswerth, aber nicht verboten; *Monilia* würde auch keines sein. Es ist Moniliformia Banksii* Bory (*Fucus Banksii* Turn. = *Hormosira Banksii* Dcn.) und M. Labillardieri* Bory (*Fucus moniliformis* Lab. = *Horm. Lab.* Dcne.) also wiederherzustellen. Die anderen Arten sind von *Hormosira* übertragen: Moniliformia gracilis (Ktzg.), nodularia [Mert.](Dcne.), obconica (Ktzg.), pumila (Ktzg.), Sieberi [Rich.](J.Ag. „Bory") OK.

Mougeotia = Serpentinaria.

Musaefolia (melius —**ium**) Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 53 & 66 = *Orgyia* Stackh. 1816 = *Phasganon* S.F.Gray 1828 p. p. $^1/_2$ = *Alaria* Grev. 1830. Es ist Musaefolium(a) esculentum(a)* Stackh. 1809 die einzige Art l. c. = *Fucus esculentus* L. = *Orgyia esc.* Stackh. 1816 = *Phasganon esc.* Gray = *Laminaria musaefolia* Lapyl. = *Alaria esculenta* Grev. Die anderen Arten sind: Musaefolium Pylaei (Bory), fistulosum (Post&Rupr.) OK. Ich hätte lieber *Orgyia*, ein gleichfalls älterer Name als *Alaria*, genommen, aber ich darf den Namen Musaefolium(a) nicht zurückweisen; er hat dieselbe Existenzberechtigung wie z. B. Trifolium.

Myrsidrum Raf. (1810) Caratt. nov. gen. t. 26 f. 12 em. (*Myrsidium* auct. sphalm.) = *Botrydion* „Targ." ex Bert. 1819 non Wallr. 1815 = *Dasycladus* Ag. 1827. Es ist *Myrsidrum claratum* Raf. = *Spongia vermicularis* Scop. 1772 (gen. err.) = *Conferva clavaeformis* Roth (1806) = *Dasycladus clavaeformis* Ag. = *Myrsidrum Bertolonii* Bory = Myrsidrum vermiculare OK. Rafinesque hatte im italienischen Text, der aber nur soweit zu berücksichtigen ist, als er lateinische Beigaben enthält, noch *Lamarckia* Olivi (1742) = *Codium* dazu gestellt. Die anderen Arten sind nach DeToni syll. alg. 411/2 übertragen: Myrsidrum australasicum [Sond.](Cram.), occidentale (Harv.) OK.

Neocontarinia OK. = *Contarinia* Endl.&Dies. 1845 non Zan. 1843. cfr. pg. 842.

Neodiatoma Kanitz (1887) System. veget. Janua p. 5 = *Diatoma* auct. non DC. Neodiatoma ist wegen *Diatoma* Lour. 1790 aufgestellt worden und gilt für *Diatoma* im modernen Sinne, wie sich aus der Gruppirung l. c. der Bacillariaceae in 14 Sectionen ergiebt, wobei die Neodiatomeen Kanitz mit nur Neodiatoma und Odontidium zwischen Eunoticae und Meridioneae stehen.

Diatoma Lour. gilt zwar nicht mehr (cfr. p. 234); dafür aber ist *Diatoma* DC. 1805 — wozu die Süsswasseralge *Diatoma vulgare* Bory nicht gehört — ein Genus obscurum, das aus 2 Meeresalgen und Citaten für die Süsswasseralge Tabellaria flocculosa construirt ward und ganz ausser Curs zu setzen ist. Ich gebe unten noch einige Notizen über dieses die Diatomaceen im Allgemeinen gut characterisirende Genus, über deren Arten man keine sichere Auskunft erhalten kann; der Herr Custos des DC.'schen Herbar, der mir im Allgemeinen vorher sogar Proben aus dem Herbar zum Vergleich von kritischen Pflanzen liebenswürdigerweise angeboten hatte, hüllt sich betr. *Diatoma* in beharrliches Schweigen. Jedenfalls ist keine moderne *Diatoma*-Art in *Diatoma* DC. enthalten und daher die jetzige Gattung anders zu benennen, also *Diatoma vulgaris* Bory wird Neodiatoma vulgaris OK. Die anderen Arten sind von *Diatoma* auct. rec. non DC. übertragen: Neodiatoma anceps (Grunow, Kirchner; *Fragilaria a.* Ehrb.), elongatum (Ag.), ? exiguum (Grunow), hiemale [Lyngb.] (Heiberg), obtusum [Ktzg.] (Kirchn.), ? rhombicum (O'Meara) OK. Auf diese 7 Arten beschränkt DeToni nach einer gefl. Mittheilung die Gattung „*Diatoma*." Kanitz hat, wie er mir schrieb, noch keine Art benannt.

Die Diagnose der Gattung *Diatoma* lautet bei DC. flore française II 48: Les filamens sont simples composés d'article qui, à la fin de la vie de la plante, se séparent transversalement les uns des autres excepté par un de leurs angles, et forment ainsi une serié d'articles rhomboïdaux striés en travers. Dazu stellt er 2 marine Arten:

1. *D. rigidum* DC. mit dem Synonym *Conferva Mucor* Roth, cat. bot. I 191 ?, Dill. Musc. t. 85 fig. 2 male.

2. *D. flocculosum* DC. mit dem Citat *Conferva flocculosa* Roth cat. bot. I 192 t. IV fig. 4 & t. V fig. 6. Nach dieser Roth'schen Pflanze, welche eine Süsswasseralge und mit Tabellaria flocculosa Ktzg. identisch ist, ward offenbar die Diagnose von DC. für *Diatoma* nur gefertigt, aber zu dieser Art passt die sich auf Meeresalgen beziehende Angabe: Duvet vertatre qui couvre les varecs et les autres plantes marines, gar nicht.

Die 1. Art ist von den Autoren jetzt fast vergessen worden; sie ist nach dem Synonym *Conferva Mucor* vielleicht (cfr. Ktzg. species algarum 279) *Calothrix Mucor* Ag. = *Leibleinia Mucor* Ktzg. Ehrenberg stellte sie fraglich sowohl zu *Striatella arcuata* Ehrb. (= Rhabdonema arcuatum Ktzg.) als auch zu Achnanthes longipes. Dagegen hat mir DeToni auf meine Anfrage geschrieben: Quanto a *Diatoma rigidum* DC. (= *Diatoma fasciculatum* C.Ag.) credo sia eguale a Synedra affinis β fasciculata. Auf diese Art ist die Diagnose sicher nicht basirt. — *Diatoma* DC. non auct. ist ein genus dubiosum delendum.

Nereïdea Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 58 & 86 (non Stackh. 1816) Rupr. p. p. = *Plocamium* Lmx. p. p. 1813 non Plocama* Ait. 1789. Lamouroux' Name *Plocamium* kann aus 3 Gründen nicht gelten: 1. weil Nereïdea Stackh. 1809 älter ist und dafür zu gelten hat, was übrigens schon Ruprecht, alg. ochot., berichtigt hatte; doch sind seine hinzugefügten Arten jetzt unter Euthora abgetrennt. 2. ist *Plocamium* Lmx. ein genus vitiosum mit Arten aus 6 oder mehr Genera und erst von späteren Autoren eingeschränkt worden, während Stackhouse 1809 zwei jetzt zu einer Art vereinigte Arten hat, die nur zu dieser Gattung gehören: Nereïdea coccinea* Stackh. = *Fucus c.* Huds. = = *Nereidea Plocamium* Stackh. = *Plocamium vulgare* Lamx. = *Plocamium coccinea* Lyngb. 3. ist Plocama Ait. 1789 älter und ein giltiges Phanerogamengenus; Plocama und *-ium* sind nur orthographische Licenzen eines Wortes.

Die anderen Arten sind nach J.Agardh sp. g. ord. alg. III 335—348 übertragen; dabei sind die Namen folgender Arten zu ändern:
Plocamium nobile J.Ag. 1861 = *Pl. Suhrii* Ktzg. 1849
= Nereïdea Suhrii OK.
Pl. gracile J.Ag. 1876 = *Pl. angustatum* Ktzg. 1866 = N. angustata OK.
(Nicht mit N. angusta zu verwechseln.)
Pl. leptophyllum Ktzg. 1849 = *Pl. coccineum* var. *flexuosum* Harv. 1847
= N. flexuosa OK.
Pl. secundatum Ktzg. 1866 = *Pl. coccineum* var. *australe* J.Ag. 1861
= N. australis OK.

Die Veränderung der Namen von Varietäten, wenn diese zu Arten erhoben werden, ist unzulässig und namentlich bei Algen, wo Kützing und Agardh concurrirten, schlechte Arten en gros aufzustellen, absurd. Ueber den „wunderlichen“[1]) systematischen Ordnungssinn, den Agardh zeigt, habe ich mich bei Sargassum in Engler's Jahrbüchern I p. 193—194, 209 ausgelassen; wenn ich trotzdem Agardh bei Uebertragung der Arten folge, so geschieht es eben in Ermangelung eines Besseren. Die übrigen Arten sind: Nereïda abnormis (Hk. & Harv.), angusta [J.Ag.] (Hk. & Harv.), botryodes (Ktzg.), brachiocarpa (Ktzg.), brasiliensis (Grev.), concinna (Areschg.), corallorhiza [Turn.] (Harv.), cornuta [Turn.] (Harv.), costata [J.Ag.] (Hk. & Harv.), crucifera (Harv.), dilatata (J.Ag.), disperma (Harv.), glomerata (J.Ag.), hamata (J.Ag.), Hookeri (Harv.), membranacea (Suhr), Mertensii (Grev.), nidifica (Harv.), patens (Martens), Preissiana (Sond.), procera [Ag.] (Harv.), rigida (Bory em. Ag.), Telfairiae (Harv.) OK.

Neurocarpus Weber & Mohr (1805) Beitr. zur Naturk. I 300 ex typo *Fucus membranaceus* Stackh. = *Polypodoidea* Stackh. 1809 = *Dictyopteris* Lamx. 1809 = *Haliseris* „Targ. Tozz.“ syn. in Bertol. 1819 = *Halyseris* C.Ag. 1821. Die Arten sind *Halyseris polypodiodes* Ag. = *Fucus p.* Desf. 1800 = *F. membranaceus* Stackh. 1795 = *Polypodoidea membranacea* Stackh. 1809 = Neurocarpus membranaceus* Weber & Mohr; ausserdem Neurocarpus acrostichodes (J.Ag.), Areschougii (J.Ag.), delicatulus [Lmx.] (Ag.), dichotomus (Suhr), Justii [Lmx.] (Ag.), ligulatus (Suhr), macrocarpus (Aresch.), Muelleri (Sond.), plagiogrammus (Mont.), serratus (Aresch.), Woodwardii [Turn.] (Ag. „Brown“) OK. Die Autorcitate in () beziehen sich auf *Halyseris*-Homonyme, die in [] auf ältere Homonyme anderer Gattungen. Mit welcher Leichtfertigkeit übrigens der erste Agardh die Namen wechselte, ersieht man aus seiner Notiz zu Halyseris (cfr. Ag. sp. alg. 1821 p. 141): Nomen a J.Tozzettio inditum (cfr. Bertol. amoen. 314) utpote antiquius & naturae conveniens, nomini recentiorum *Neurocarpo* Weber & Mohr atque *Dictyopteridi* Lmx. praeferre coactus sum. Tozzetti's Name *Haliseris* ist aber erst 1819 als ein Synonym bei Bertoloni publicirt worden! und vorher hatte Stackhouse sogar eine ganz andere Gattung rite *Haliseris* genannt.

DeToni in Flora 1891 p. 175 setzt *Haliseris* „Targioni Tozzetti 1819“ als

---

[1]) „confus“ hatte ich es l. c. weniger höflich als zutreffend bezeichnet, und dafür hatte ich wahrlich genug Beweise gebracht. Auf die Umgrenzung der Genera bezog sich dies nicht; in deren besseren Begründung und in der exacteren Beschreibung der Arten bez. Formen liegt das Verdienst der Agardh's; aber das berechtigt nicht zu willkürlicher Verwerfung älterer Namen. Wenn übrigens Agardh, wie ich aus dem Referat in Engler's Jahrbüchern ersehe, bei dem Schwulst seiner Sargassum-Arten beharrt, so kann ich höchstens dazu sagen, dass ein solcher systematischer Aufbau, der nicht Rücksicht auf die notorische Variabilität und nachgewiesene Fehler nimmt, keinen reellen wissenschaftlichen Werth hat.

bei ihm giltigen Gattungsnamen voran und citirt dazu von älteren Synonymen: *Dictyopteris* Lmx. 1809 non Presl, *Polypodoidea* Stackh. 1809, *Neurocarpus* Weber & Mohr 1805. Das ist doch ein recht lasterhaftes und frivoles Spiel mit Priorität und den Rechten früherer Botaniker!

Pfeiffer, aus dessen Nomenclator die Synonyme, welche DeToni auch sonst aufführt, manchmal nur entnommen zu sein scheinen, war in diesem Werke bloss Compilator der Nomenclatur, hat nur Vorarbeiten zur richtigen Benennung geliefert, nicht selbst Veränderungen vorgenommen, und that gut daran. Aber Systematiker, besonders Verfasser von Standard books, wie doch DeToni's Sylloge eins zu werden verspricht, haben dann diese Veränderungen vorzunehmen, die Fälle einzeln zu prüfen, da Pfeiffer's Angaben nicht immer mehr mit den heutigen systematischen Anschauungen übereinstimmen und die allein berechtigten Namen anzuwenden, sonst verursachen solche Standard books mehr Schaden als Nutzen. In dem Falle „*Haliseris*" kann das Uebel in DeToni syll. noch abgeändert werden; bei Scalprum (vergl. dieses) war es nicht geschehen.

Uebrigens führt Bertoloni in Amoenitates italicae 1819 pag. 314 *Haliseris alata* α, γ, ε Targ. Tozz. [also nicht einmal alles was Targioni-Tozzetti in mscr. unter Haliseris verstanden hatte] als letztes und neues der 7 Synonyme zu *Fucus polypodioides* unter dem von ihm als Subgenus angenommenen *Dictyopteris* Lmx. Es ist ein reiner Willküract, dass gerade dieses letzte und mangelhafte Synonym als Gattungsname jetzt bevorzugt werden soll. Zu *Dictyopteris* Presl hat DeToni das Datum 1836 vergessen; es ist doch ganz verkehrt, einen älteren Namen wegen eines 27 Jahre jüngeren und noch dazu ungiltigen Homonymes verwerfen zu wollen.

Nitophyllum = Scutarius.

Odonthalia = Fimbriaria.

Oedogonium = Prolifera.

Opospermum Raf. (1814) Précis découv. som. p. 48 = *Elachista* Duby 1832. Rafinesque giebt l. c. eine kurze aber zutreffende Beschreibung für *Op. nigrum* Raf. (incl. Genus-Diagnose): Filamens cloisonnés noirâtres simples très courts, cloison a longueur égale, gongyles rares externes pediculés lateraux. Er unterschied auch schon die nahe verwandte Gattung *Ectospermum* als Colophermum, vergl. S. 888. *Op. nigrum* Raf. ist = *Elachista fucicola* Fries = *Conferva fucicola* Velley 1795 = Opospermum fucicolum OK. Die anderen Arten sind von *Elachista* nach J.Agardh sp. g. ord. alg. I übertragen: Opospermum attenuatum (Harv.), flaccidum [Dillw.] (Aresch.), globosum [C.Ag.](J.Ag.), rivulare (Suhr), scutulatum [Harv.](Duby), stellare (Aresch.), Wallrothii (Menegh.) OK.

Opuntiodes Ludw. (1737) defin. pl. 138 „Boerh." c. syn. *Sertolara* Imp. (& diagn.) = *Ormus* Hill 1751 = *Sertularia* Böhm.-Ludw. 1760 non L. = *Halimeda* Lmx. 1812 = *Sertolara* Nardo 1834. Boerhaave citirt Plukn. t. 26 fig. 1 und Sloane, Jam. t. 20 fig. 2. Die Beschreibungen und Abbildungen lassen keinen Zweifel über die Identität. Die Arten sind: Opuntiodes brevicaule (Ktzg.), cuneatum (Ktzg.), cylindricum (Dcne.), discodeum (Dcne.), incrassatum (Lmx.), irregulare (Lmx.), macrolobum (Dcne.), multicaule (Lamx.), monile (Lamx.), obovatum (Ktzg.), Opuntia (*Flabellaria Op.* Lamx. = *Halimeda Op.* Lamx.), platydiscum (Dcne.), tridens (Lamx.), trilobum (Dcne.), Tuna [Lam.](Lmx.) OK. *Sertularia* Imperato (1695) gehört hierher, nicht aber Linné's *Sertularia* von Anfang 1737, welche zwar 4—5 Monate älter als Opuntiodes Ludw. ist, aber als genus vitiosum verworfen

werden muss. Linné citirt dazu: *Corallina* Tourn., *Acetabulum* Tourn. und *Opuntiodes* Boerh. Tournefort hat unter *Corallina* 3 Pflanzen abgebildet, die schwerlich zu einer Gattung gehören und führt eine Menge Arten auf, unter denen verschiedene Corallenthiere sein werden; es ist daher schon *Corallina* Tourn. t. 338 ein genus dubiosum; nun hat aber Linné damit räthselhafter Weise das auf derselben t. 338 abgebildete Acetabulum damit confundirt und dieses wundersame Mixtum compositum *Sertularia* genannt. Ich verwerfe daher diesen Namen, sodass also Opuntiodes Ludw. „Boerh." gilt.

Osmundaria Lamx. 1813 = *Polyphacum* Ag. 1821. Der Name gefiel den Agardh's nicht und ward nur deshalb geändert; cfr. J.Ag. sp. g. o. II. 1132. Inconsequent, aber richtig haben sie indess doch diverse Gattungen mit aria-Endungen aufgenommen. Osmundaria prolifera* Lmx. hat regelrecht zu gelten für *Polyphacum pr.* Ag. Die andere Art *P. Smithiae* Hk.&Harv. wird zu Osmundaria Smithiae OK.

Palmaria Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II. 54 & 69 p.p. (non Stackh. Ner. I. pg. XXXII (1801) = Web.&Mohr 1805) = *Rhodomenia* Grev. 1830 p.p. = *Rhodymenia* Mont. 1839 em. J.Ag. In erster Reihe beruht Palmaria Stackh. auf *Fucus palmata* L. Früher hatte er die Gattung viel weiter gefasst; ihr gleich war Palmaria Web.&Mohr, die aus 4 heutigen Gattungen besteht. *Palmaria expansa* Stackh. (1801) ist = *Rhodomenia palmata* Grev. = *Fucus palmata* L. = Palmaria palmata OK.

Die anderen 2 Arten, die Stackhouse l. c. aufführt, sind eine neue angedeutete Art, die nicht recognoscirbar ist, also nicht mitzählt und *P. lanceolata* Ner. brit. t. 12 = *Sarcophyllis edulis* Ag. = Dilsea edulis OK. Diese ist also auszuschliessen. Rhodomenia Grev. ist übrigens wiederholt noch mehr eingeschränkt worden, sodass es nur richtig erscheint, den älteren Namen Palmaria dafür gelten zu lassen.

Die anderen Artennamen sind nach J.Agardh (1876) sp. gen. ord. alg. III 329 übertragen: Palmaria australis (*Acropeltis* J.Ag.; *Rhod.* Sond.), centrocarpa (Mont.), chilensis (Mont.), cinnabarina (J.Ag.), corallina (*Sphaerococcus* Bory; *Rhod.* J.Ag.), crassa (Zanard.), cuneata (Harv.), dichotoma (Harv.), epymeniodes (Harv.), erythraea (Zanard.), flabellifolia (*Sphaer.* Bory; *Rhod.* J.Ag.), lanceolata (Harv.), ligulata (Zanard.), linearis (J.Ag.), mamillaris (Mont.), Palmetta (*Fucus* Esper; *Rhod.* Grev.), pertusa (*Porphyra* Post.&Rupr.; *Rhod.* J.Ag.), peruviana (J.Ag.), pinnatula (Zanard.), prolifera (Harv.), platyphylla (*Sphaerococcus* Ktzg.), tuniformis (Zanard.) OK. und mit anderen Artennamen:

Rhodymenia corallina Ard. non J.Ag. (Bory) = Palmaria Ardissonei OK.
Acropeltis prolifera Aresch. (J.Ag. sub. sp. inqu. *Rhodymeniae*) non *Rhod. prolifera* Harv. = P. Areschougii OK.

Pectoralina Turpin (1828) „Bory" Mém. Mus. hist. nat. 322/9 t. 13 fig. 23; excl. syn.; Bory (1828) dict. class. XIII 126 c. cit. Encycl. méth. dict. pl. 7 fig. 1—3 [= Leman, dict. sc. nat. Atlas planches des Acotyledones par Turpin tab. 7 fig. 1—3, auch t. 8, welche später publicirt sein muss, weil t. 8 vorher nicht citirt war] = *Dictyosphaerium* Naeg. 1849 non (ia) Dene. 1842. Zunächst könnte Dictyosphaerium Naeg. als wörtlich ungenügend von —ia verschieden, nicht bestehen bleiben, ausserdem hat es in Pectoralina ein viel älteres Synonym, zu dem namentlich Turpin eine sehr ausführliche Beschreibung und ziemlich gute Abbildung gab; nur ist das Synonym *Gonium pectorale* auszuschliessen. Pectoralina judaica* Bory ist mit *Dictyosphaerium pulchellum*

Wood. oder einer nächstverwandten Art identisch. Die anderen Arten sind von *Dictyosphaerium* übertragen: Pectoralina Ehrenbergiana (Naeg.), globosa (Richt.), Hitchcookii (Wolle), reniformis (Bulnh.) OK.

Ueber das Verhältniss von Turpin: Bory: Leman betreffs dieser Gattung bin ich nicht völlig klar geworden. Alle 3 haben anscheinend einander in die Hände gearbeitet, wenn auch nicht in den einzelnen Fällen übereinstimmend; die ausführlichste Beschreibung und beste Abbildung hat Turpin in Mém. hist. nat. l. c. gegeben; dabei citirt er Bory ohne alles Nebencitat, sodass der Name nur als in msc. von Bory gegeben gelten kann; seinen Atlas zu Leman's dict. sc. nat. citirt er auch noch ohne Figuren-Angabe, woraus die Priorität der Publication in Mém. Mus. h. n. hervorgeht. Uebrigens sind in Turpin's Atlas der Acotyledonen zum Dict. sc. nat. verschiedene Algen abgebildet, die sonst weiter keine Beschreibung von diesen Autoren erhalten zu haben scheinen, z. B. *Erythrinella annullaris* und *Stomarella porosa* und *Bursella olivacea*, alle 3 Genera auf t. 11 und noch zu identificiren; z. Th. sind es wohl Dauersporen. Die Figuren im Atlas ergänzen manchmal die frühere Publication von Turpin, theils weil colorirt, theils weil vermehrt, manchmal sind sie aber auch verkleinert, minder genau.

Peyssonelia = Pterigospermum.

Phyllona Hill (1751 = 1773) Natural history 79, non Wigg. 1780, = *Porphyra* Ag. 1822. Hill basirte seine Gattung und Art Ph. umbilicata* Hill = *Umbilicus marinus* Imperato etc. = *Porphyra laciniata* Ag. zunächst auf die Eigenschaft blattartiger Substanz ohne Stiele, während er bei Ulva — damals eine recht monströse Gattung — röhrige cylindrische gelatinöse Körper ohne Stiele beliess. Er beschreibt die Art ausführlich und deutet noch mit nur englischen Namen einige Arten an, die dazu gehören können, die aber nicht sicher mehr zu identificiren sind. Andere Arten der jetzigen Gattung zeigen zwar sehr kurze stielartige Verschmälerungen nach der Anheftungsstelle, aber deshalb ist der Name Phyllona nicht zu verwerfen.

Die anderen Arten sind nach Kützing sp. alg. etc. von *Porphyra* übertragen: Phyllona amethystea (Ktzg.), Augustinae (Ktzg.), bangiaeformis (Ktzg.), Boryana (Mont.), capensis (Ktzg.), columbina (Mont.), cordata (Menegh.), coriacea (Zanard.), Kunthiana (Ktzg.), linearis (Grev.), Martensiana (Suhr), miniata (Ag.), minor (DeNot.), ? pertusa (Post & Rupr.), pusilla (Aresch.), vermicillifera (Ktzg.) OK. und Phyllona purpurea OK. = *Ulva p.* Roth 1797 = *Porphyra vulgaris* Ag. 1827.

Phyllophora = Membranifolia.

Platylobium = Algogrunowia.

Platymenia J.Ag. (1847) = *Schizymenia* J.Ag. 1851. Agardh verwarf seinen älteren Namen Platymenia nur wegen *Platymenium* Bth., welches Wort aber nur ein irriges Substitut für Platymiscium Vogel 1837 ist und von Bentham in BHgp. auch gar nicht mehr erwähnt wird. Es gilt also Platymenia carnosa* J.Ag., apoda* J.Ag., cordata* J.Ag., erosa* J.Ag., undulata* J.Ag. und von *Schizomenia* sind nach J.Ag. sp. g. ord. alg. III 121 zu übertragen: Platymenia Binderi (J.Ag.), ? bullosa (Harv.), ? ligulata (Suring.), marginata [Rouss.] (J.Ag.), Mertensiana (Post & Rupr.), minor (J.Ag.), obovata (J.Ag.), stipitata (J.Ag.) OK.

Pleurosigma = Scalprum.

Plocamium = Nereïdea.

Plumaria Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 58 & 86, non Heist.

(quae Eriophorum L. 1735) = *Ptilota* C.Ag. 1817. Die Stackhouse'sche Gattung hat l. c. nur 1 Art und basirt auf *Fucus plumosus* L. = *Plumaria pectinata* Stackh. = *Ptilota plumosa* Ag. = Plumaria plumosa OK. In J.Ag. sp. g. ord. alg. II (1851) p. 92 wird auch *Plumaria* mit *Ptilota* identificirt, aber sonst nebst den Ruprecht'schen Artennamen todtgeschwiegen. Ruprecht benannte 1856 ausserdem richtig: Plumaria aspleniodes* Rupr. [Turn.](C.Ag.) und capillaris* Rupr. (*Ptilota elegans* Bonnem. 1828 = *Fucus plumosus β capillaris* Turn. 1808). Die anderen Arten sind nach J.Ag. sp. g. ord. alg. III (1876) 73—80 übertragen: Plumaria articulata (J.Ag.), californica (Rupr.), corallodea (J.Ag.), densa (C.Ag.), filicina (J.Ag.), formosissima (Mont.), Hannafordii (Harv.), Harveyi (Hk.), hypnodes (Harv.), Jeannerettii (Harv.), Pappeana (J.Ag.), pellucida (Harv.), Rhodocallis (Harv.), serrata (Ktzg.), striata (Harv.), siliculosa (Harv.) OK.

Podosphenia = Styllaria.

Polyides = Fastigiaria.

Polypremum = Osmundaria.

Polyschidea Stackh. p. p. 1/2 (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 53 & 66 = *Saccorhiza* La-Pylaie 1824 Ag. 1848. Stackhouse hatte 2 Arten, von denen eine zur nächstverwandten Laminaria gehört und die andere der Gattung den Namen verschaffte. Dies ist Polyschidea bulbosa* Stackh. = *Fucus polyschides* Lightf. = *Fucus bulbosus* Huds. = *Saccorhiza bulbosa* La-Pylaie, die einzige Art der Gattung.

Polysiphonia = Vertebrata.

Porphyra = Phyllona.

Portacus Raf. (1819) Journ. de phys. vol. 38 pars II p. 107 = *Gaillardotella* Bory 1825 = *Rivularia* Ag. 1824 p. p. non Roth = *Gloiotrichia* J.Ag. 1842. Rafinesque schreibt l. c.: Substance flottante plane mince charnue gélatineuse, divisée en 2 parties distinctes, l'inférieure homogène un peu celluleuse, la supérieure en forme d'épiderme épais très finement granuleux. Genre singulier différant du genre *Rivularia*? par sa forme et la double substance dont la superieure n'entoure pas l'inférieure. Type: P. bicolor. Circulaire entière, verte en dessus, brunâtres en dessous, cellules extérieures inférieurement oblongues, obtuses, éparses. Dans la rivière Ohio. Auch *Gaillardotella* Bory, die im Diction. sc. nat., planches acotyled. par Turpin t. 23 abgebildet ist, würde älter sein; es ist *Gaill. natans* Bory = *Rivularia Boryana* Ktzg. = *Gloiotrichia Boryana* Rabh. = Portacus bicolor* Raf.

Rivularia Agardh ist nicht die homonyme Gattung von Roth 1797 & 1802. Diese ist = *Chaetophora* (Schrank 1782 in Mueller, Naturf. XIX, 125; 1789 in Bair. fl. I 197 & II 489) *endiviaefolia* Ag. = *Rivularia Cornu Damae* Roth 1797 = *R. endiviaefolia* Roth (später) = Chaetophora Cornu-damae OK. Unter *Rivularia* sind früher nach und nach allerhand Algengattungen untergebracht worden, aber der Name hat auch im neueren Sinne keine Berechtigung mehr, wenn man *Rivularia Pisum* Ag. = *Gloiotrichia Pisum* Thuret = Portacus Pisum OK. damit vereinigt. Für Nordamerika führt Wolle nur diese 2 Arten auf, zu der er eine Anzahl der von Rabenhorst fl. eur. alg. noch aufgeführten Arten stellt. Ich stelle nur mit Bedenken den Rest der Arten bei Rbh. l. c. als isolirt von *Gloiotrichia* = () bez. *Rivularia* = [] zu Portacus: Portacus aggregatus [Rbh.] (*Physactis* Ktzg.), atropurpureus [Rbh.] (*Physactis* Ktzg.), botryodes [Carm.], Brebissonianus [Ktzg.](Rbh.),

Lenticula (Rbh.), minor (Rbh.), mutilus [Ktzg.], nitidus [Ag.], parasiticus (Rbh.), parvulus (Rbh.), plicatus [Carm.] pulcher [Carm.], pygmaeus [Ktzg.] (Rbh.), salinus (Rbh.), Sprengelianus (Rbh.), terebralis [Ktzg.] OK.

Prolifera Vauch. (1803) Conferv. p. 118—134, non Stackh. 1809, = *Oedogonium* Lk. (1820) horae phys. berol. 5. Link bemerkt bei Aufstellung seines *Oedogonium*: Proliferae pleraeque Vaucherii. Der Ausschluss einiger Arten (2 von 6, bez. 2 von 5, da eine Art dubiös ist) berechtigt aber nicht den Namen zu ändern. Ebensowenig darf der Name als adjectivisch verworfen werden, sonst müssten eine Anzahl anderer giltiger auf fera auslautenden Gattungen andere Namen erhalten. Vaucher hatte folgende Arten:

1. bei der Gattung verbleibende:

Prolifera crispa* Vauch. von Kützing zu *Oedogonium capillare β natans* Ktzg. citirt = *Oedogonium crispum* Wittr. oder nahestehend.

Prolifera vesicata* Vauch. (O.F.Muell.) = *Oedogonium ves.* Link vix Wittr.

Prolifera composita* Vauch. von Hassall zu *Vesiculifera capillaris* Hass. citirt = *Oedogonium princeps* Wittr.; von Kützing mit der Bemerkung: an *Oedogonium Candollii* et *Rothii* statu sterili? zu *Conferva bombycina* Ag. mit ? citirt, wo man es auch bei DeToni bez. Wittrock findet, die beide nicht auf das Originalwerk von Vaucher zurückgegangen sind; in der Monographie von Wittrock in Nov. act. sc. Upsal. 1864 wird Vaucher nie besonders erwähnt.

Prolifera parasitica* Vauch. = *Conferva parasitica* DC., der in Lam. & DC. flore franç. 1805 alle Vaucher'schen Arten zu *Conferva* stellte, = *Oedogonium parasiticum* Rab. fl. eur. alg. III 357 = *Oed. tumidulum* Ktzg. *β parasiticum* Ktzg. sp. alg. 366.

2. Auszuschliessende:

Prolifera rivularis Vauch. = *Cladophora insignis* Ktzg. = Cladophora rivularis OK.

Prolifera floccosa Vauch. = Microspora floccosa Thuret.

Später sind von LeClerc noch einige Arten unter Prolifera richtig benannt worden, die Hassall dann *Vesiculifera* nannte, worauf dessen Gattung von Anderen wieder zu *Oedogonium* gestellt ward; und zwar:

Prolifera Borisii* LeClerc = *Oedogonium Borisianum* Wittr.
Pr. Boscii* LeClerc = *Oed. Boscii* Bréb.
Pr. Candollei* LeClerc = *Oed. vernale* Wittr.
Pr. Cuvieri* LeClerc = *Oed. Cuvieri* Ktzg.
Pr. rivularis* LeClerc non Vauch. † = *Oed. rivulare* Al.Br.
Pr. Vaucheri* LeClerc = *Oed. Vaucheri* Al.Br.

Die anderen Arten sind nach DeToni sylloge von *Oedogonium* übertragen: Prolifera acrospora (DeBary), aequalis [Hass.] (Ktzg.), affinis [Hass.] (Ktzg.), Ahlstrandii (Wittr.), alata [Hass.] (Ktzg.), alternans (Wittr. & Lund.), ampla (Magn. & Wille), antillarum (Crouan), Areschavaletae (Wittr.), Areschougii (Wittr.), Aster (Wittr.), autumnalis (Wittr.), bahusiensis (Nordst.), bathmidospora (Nordst.), biformis (Wittr.), birmanica (Wittr.), Braunii (Ktzg.), calcarea (Cleve), calva (Wittr.), capillacea (Ktzg.), capillaris (Ktzg.), capilliformis (Ktzg.), capitellata (Wittr.), carbonica (Wittr.), cardiaca [Hass.] (Wittr.), cataracta (Wolle), catenulata (Ktzg.), ciliata [Hass.] (Pringsh.), Cleveana (Wittr.), concatenata [Hass.] (Wittr.), crassa [Hass.] (Wittr.), crassiuscula (Wittr.), crenulata (Wittr.), crenulato-costata (Wittr.), crispula (Wittr. & Nordst.), cryptopora (Wittr.), cursa (Wittr. & Sund.), curva (Pringsh.), cyathigera (Wittr.), cymatospora (Wittr. & Nordst.), decipiens (Wittr.), depressa (Pringsh.); delicatula (Ktzg.),

dictyospora (Wittr.), didymospora (Mont.), Donnellii (Wolle), dubia (Ktzg.), echinata [Wood], echinosperma (Al.Br.), elegans [Hass.] (Ktzg.), euganeorum (Wittr.), excisa (Wittr. & Lund.), fasciata [Hass.] (Ktzg.), fascicularis (Crouan), flavescens [Hass.] (Wittr.), fluitans (Crouan), fonticola (Al.Br.), foveolata (Wittr.), fragilis (Wittr.), Frankliniana (Wittr.), gigantea (Ktzg.) globosa (Nordst.), gracilis (Ktzg.), gracillima (Wittr. & Lund.), grandis (Ktzg.), Gunnii (Wittr.), heterogonia (Ktzg.), hexagona [Hass.] (Ktzg.), hispida (Nordst.), Hohenackeri (Wittr.), Huntii (Wood.), Hutschinsiae (Wittr.), Hystrix (Wittr.), inaequalis (Ktzg.), intermedia (Wittr.), inversa (Wittr.), irregularis (Wittr.), Itzigsohnii (DeBary), Kirchneri (Wittr.), Kjellmannii (Wittr.), Kurzii (Zeller), laetevirens (Crouan), laevis (Wittr.), Lagerstedtii (Wittr.), Landsboroughii [Hass.] (Wittr.), lautumniarum (Wittr.), Laschii (Rabh.), londinensis (Wittr.), longata (Ktzg.), longicollis (Nordst.), Lorentzii (Wille), lucens (Zanard.), Lundelii (Wittr.), lundensis (Wittr.), macrandra (Wittr.), macrospora (Crouan), Magnusii (Wittr.), mammifera (Wittr.), megapora (Wittr.), Meneghiniana (Ktzg.), mexicana (Wittr.), minor (Wittr.), minuta (Ktzg.), minutissima (Grun.), monilis (Berk. & Harv.), moniliformis (Wittr.), Montagnei (Fior.-Mazz.), Muelleri [Hass.] (Ktzg.), multispora (Wood), nana (Wittr.), nobilis (Wittr.), nodulosa (Wittr.), Nordstedtii (Wittr.), oblonga (Wittr.), oboviformis (Wittr.), obsoleta (Wittr.), obtruncata (Wittr.), ochroleuca (Ktzg.), oelandica (Wittr.), Oryzae (Wittr.), ovata [Hass.] (Ktzg.), pachyandra (Wittr.), pachyderma (Wittr. & Lund.), pachydermatospora (Nordst.), pallida (Ktzg.), paludosa [Hass.] (Wittr.), parvula (Ktzg.), Petri (Wittr.), pisana (Wittr.), Pithophorae (Wittr.), plagiostonia (Wittr.), platygyna (Wittr.), plicatula (Wittr.), plusiospora (Wittr.), pluvialis (Wittr.), Pringsheimiana (Archer), Pringsheimii (Cram.), propinqua (Wittr.), polymorpha (Wittr. & Lund.), psaegmatospora (Nordst.), punctata (Wittr.), punctato-striata (DeBary), pusilla (Kirchn.), pyriformis (Wittr.), Pyrulum (Wittr.), Ralfsii [Hass.] (Ktzg.), rhodospora [Welw.] (Wittr.), Ripartii (DeToni), rufescens (Wittr.), rugulosa (Nordst.), Sancti-Thomae (Wittr. & Cleve), scutata (Ktzg.), seriospora (Lagerh.), sexangularis (Cleve), socialis (Wittr.), spetsbergensis (Wittr.), sphaerandra (Wittr. & Lund.), sphaerica [Hass.] (Ktzg.), stagnalis (Ktzg.), stellata (Wittr.), sterilis (Hansg.), subsetacea (Ktzg.), suecica (Wittr.), tapeinospora (Wittr.), tenella (Ktzg.), tenuissima (Hansg.), thermalis (Crouan), trichospora (Herm.), turfosa [Aresch.] (Ktzg.), tyrolica (Wittr.), undulata [Bréb.] (Al.Br.), upsaliensis (Wittr.), urbica (Wittr.), variabilis (Hilse), varians (Wittr. & Lund), vernalis [Hass.] (Wittr.), Warmingiana (Wittr.), Wittrockiana (= *laetevirens* Wittr. non Crouan), Wolleana (Wittr.), Zigzag (Cleve) OK.

Pterigospermum Targioni Tozzetti (1819) in Bertoloni amoen. ital. 311 in syn. *Fuci squamarii* Gm. = *Peyssonelia* Dcne. 1841. Es ist *Fucus squamarius* Gm. = *Pterigospermum auriculare* Targ.Tozz. = *Peyssonelia squamaria* Dcne. = *Zonaria squamaria* Ag. = *Pavonia squamaria* Roussel = Pterigospermum squamarium OK.

Ehe die Trennung in rothe Florideen und braune Fucaceen eingeführt war, wurden unter *Zonaria, Pavonia, Pterigospermum* Arten zusammengefasst, die man jetzt als *Padina, Zonaria, Dictyota, Peyssonelia* trennt; während aber unter Zonaria und Pavonia mehrere Gattungen cursirten, hatte Targioni Tozzetti in Bertol. unter Pterigospermum nur 2 Arten, von denen eine *Pt. Pavonium* Targ. Tozz. zu Padina Ad. jetzt gehört und die andere für *Peyssonelia*

den älteren Namen zu liefern hat. Die anderen Arten sind von *Peyssonelia* nach J.Ag. l. c. III. 382—390 übertragen: Pterigospermum atropurpureum (Crouan), australe (Sond.), ?capense (Mont.), caulescens (Ktzg.), coccineum (J.Ag.), Dubuyi (Crouan), Gunnianum (J.Ag.), Harveyanum (Crouan), imbricatum (Ktzg.), involvens (Zanard.), majus (Ktzg.), multifidum (Harv.), neocaledonicum (Ktzg.), Novae-Hollandiae (Ktzg.), replicatum (Ktzg.), rubrum [*Zonaria* Grev.] (J.Ag.), rugosum (Harv.), umbilicatum (Ktzg.) OK. *Pterigospermum* ist schon von Donati benannt, aber nicht regelrecht, nicht lateinisch und kann daher nicht für Padina Ad. gelten.

Ptilota = Plumaria.

Punctaria = Fasciata.

Raphidium = Micrasterias Corda non Ag.

Rhodomela = Fuscaria.

Rhodomenia = Palmaria.

Rhodophyllis = Bifida.

Rhynchococcus = Coronopifolia.

Rivularia = Portacus.

Saccharina Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. 1809 p. 65 = *Laminaria* Mont. 1840 non vel pro parte minima *Laminarius* Rouss. (1806) flore du Calvados p. 961 non vel p. p. minore (—*a*) Lmx. (1813) = *Ceramium* Stackh. 1797 p. p. non Wigg. (& Weber 1780) flor. hols. Von den 16 *Laminarius*-Arten, welche Roussel 1806 zu seinem neuen Genus [1796 in ed. I ex Pfeiffer ist jedenfalls irrig][1]) aufführt, gehören nur 4 mit Sicherheit zu der heutigen *Laminaria*.

Lamouroux, der offenbar auf Roussel weiterbaute, beliess dabei 9 Arten, von denen nur noch 3 dazu gehören. Diese Gattungen sind also nicht annehmbar, und vor *Laminaria* Mont. 1840 kommen noch andere Namen in Concurrenz; auch schon vor Lamouroux 1813. Zunächst *Phycodendron* — wenn es überhaupt existirt —, welches Ruprecht algae ochot. 268, 338 allerdings ohne Seitencitat Olafsen zuschreibt; aber das muss auf irgend einem Versehen beruhen; nachdem ich mir aus Kopenhagen — in Deutschland war es nirgends aufzutreiben — durch die Freundlichkeit von Professor Warming das Opusculum von Olaus Olavius [Olafsen und Olafsyn wie Ruprecht, bez. Pritzel schreiben, ist nicht richtig] „termini botanici“ zur Einsicht verschafft hatte, sah ich, dass *Phycodendron* darin gar nicht existirt. Dann kommt *Ceramium* Stackh. 1797 p. p. in Betracht; das ist aber bloss eine unverwendbare Modification von *Ceramium* Wigg. (& Weber) fl. hols. 1780, welches mit 4 Arten aus 4 heutigen Genera bestand. Dann ist noch vor Lamouroux 1813 von Stack-

---

[1]) Es ist mir in Deutschland nicht möglich gewesen, die 1. Ausgabe von Roussel's flore du Calvados zu finden; 8 der grössten Bibliotheken hatten sie nicht, und Kaufgesuche, auch im Auslande, waren erfolglos. Indess die Datum-Angaben Pfeiffer's — stets 1796 — für die neuen Algen-Genera Roussel's, also 1., nicht 2. Auflage (1806) sind jedenfalls irrig: 1) Er hat das Werk selbst nicht gesehen, weil er keine Seitenangaben liefert und nur auf Desvaux 1813 verweist; 2) er citirt zu Lucernaria Roussel „1796“ & „ex typo *Confervae bipunctatae* Roth“, welche Art aber erst 1800 publicirt wurde; 3) ist die Ausgabe von 1806, da die erste nach Pritzel nur 268 Seiten hat, um 131 Seiten, also die Hälfte vermehrt und trägt auf dem Titel eine Angabe, der zufolge man annehmen darf, dass die neuen kryptogamischen Genera Roussel's erst 1806 etablirt wurden; nämlich: II^e édition, dans laquelle les cryptogames sont distribuées par séries, où l'on a réuni quelques genres nouveaux!

house 1809 l. c. die Gattung Saccharina aufgestellt, und dieser Name muss genommen werden, denn er beruht nur auf *Fucus saccharinus* L. = *Laminaria saccharina* Lmx. 1813 = Saccharina plana* Stackh. 1809. Stackhouse führt noch eine zweite Art *S. bullata* mit dem Citat Gmelin t. 27 auf; das ist aber nur eine Form der ersten Art. Die anderen Arten sind nach J.Ag. sp. g. o. alg. I 129—137 von *Laminaria* übertragen: Saccharina bifida (Gm.), brevipes (Ag.), caespitosa (J.Ag., exclud.?), crassifolia (Post & Rupr.), debilis (Ag.), dermatodea (Pyl.), digitata [L.](Lmx.), fascia (Muell. dan., exclud.?), himantophylla (Post & Rupr.), longicruris (Pyl.), longipes (Bory), lorea (Bory), pallida (Grev.), phyllitis (Stackh.), sessilis (Ag.), triplicata (Post & Rupr.) OK.

Saccorhiza = Polyschidea.

Sarcophyllis = Dilsea.

Sargassum Rumpf (1749) herb. amb. vol. VI 188 t. 76 fig. 2; Agardh 1821 = *Acinaria* Donati (1750) „Imperato" Storia nat. marina 35 t. 4 fig. 1 (1753 deutsche Ausgabe p. 32); Ginani, operc. posth. 1755 t. 16—19 (non Raf. 1819 = *Acinarius* Roussel 1806, fl. calv. 94) = *Baccifer* Roussel l. c. = *Acetabulum* Rumpf l. c. p. p. non L. 1735 = *Baccularia* S.F.Gray 1821. Es ist nicht correct, Agardh als Autor zu Sargassum zu citiren; wenn nicht Rumpf, sondern erst Agardh diese Gattung Sargassum benannt hatte, müsste Sargassum „Ag." durch *Acinaria* Donati ersetzt werden. Rumpf's Sargassum ist im 11. Buch (= vol. VI p. p.) des herb. amboin. publicirt, also (vergl. § 15 der Einleitung) ± 1749.

Anstatt *Sargassum bacciferum* Ag. (Turn. 1802) bez. *S. vulgare* Ag. em. OK. ist übrigens Sargassum natans* R.Br. (L. 1753) zu schreiben; auch Miquel wendete diesen Namen an. Die Bezeichnung „*baccifera*" ist ebenso falsch wie „natans", aber deshalb doch nicht durch *vulgare* zu ersetzen. Die „Beeren" sind Luftblasen, womit die am seichten felsigen Meeresgrund wachsenden Pflanzen aufrecht erhalten werden, andererseits vegetirt die Pflanze auch nicht schwimmend im hohen Ocean, was ich 1881 in meiner Monographie (cfr. Engler's bot. Jahrbücher I 191—239) gründlich widerlegt habe.

Neuerdings in Petermann's Mitth. 1891 Heft 6 hat Prof. Dr. O.Krümmel die „Nordatlantische Sargasso-See" neu behandelt. Unter Sargassofrequenz oder wie er auf seiner Sargossoseekarte schreibt, der „Häufigkeit des Krautvorkommens", die er in % ausdrückt, vermischt Krümmel, wenigstens im Ausdruck, 2 ganz verschiedene Begriffe: 1. Dichtigkeit des Vorkommens, 2. Beständigkeit des Vorkommens. Im Text hat er eine Formel aufgestellt, wonach er die Wahrscheinlichkeit, Sargassofragmente anzutreffen, für kleinere Quadratbezirke des Oceans und für die 4 Jahreszeiten aus dem Zahlenmittel der Sargassobeobachtungen und aus dem Mittel einer Reihe von Jahren festzustellen glaubt. Das giebt aber nur bessere Auskunft über die Wahrscheinlichkeit, Sargasso zeitweise ± selten oder für manche Quadrate öfters treibend anzutreffen, also bei 10% z. B. auf 10 Reisen einmal, bei 1% auf 100 Reisen einmal. Der Text zu den Farben auf Krümmel's Sargassomeerkarte lässt diesen Sinn indess nicht recht klar erkennen und der grösser gedruckte Titel der Karte ist geradezu falsch; denn unter „Häufigkeit des Krautvorkommens" versteht man doch, wenigstens botanisch floristisch, die absolute Menge und die Dichtigkeit des Vorkommens der Kräuter im Verhältniss zum Raum. Aber diesen Coëfficienten hat Krümmel ganz und gar ausser Rechnung gelassen. Da muss erst constatirt werden, wie viel pro Quadratkilometer etwa Sargasso summa summarum vor-

handen ist, ob etwa 10 □ m auf 1000 × 1000 □ m, also 10 Promillion (= $^1/_{100}$ $^0/_{00}$ = $^1/_{1000}$ $^0/_0$ oder, wenn es vielleicht hoch kommt, 100 □ m, also $^1/_{10}$ Promille ($^1/_{10}$ $^0/_{00}$ = $^1/_{100}$ $^0/_0$). Das Beobachtungsmittel, wie es Krümmel gefunden, muss noch extra durch den Dichtigkeitscoëfficienten dividirt werden, um eine wissenschaftlich richtige Darstellung von der sogenannten Sargassosee zu erhalten. So wie die Krümmel'sche Karte jetzt ist, ist sie bloss geeignet, Missverständniss hervorzurufen. Ich kann seine kartographischen Angaben nur auf meine von ihm ganz und gar verschwiegene, in Engler's Jahrbüchern I beigegebene Seekarte, bez. kartographische Darstellung der verschiedenen widersprechenden Angaben über das Sargassomeer, nur nachtragen; eine Abänderung des Resultates meiner früheren Forschungen über diesen Gegenstand ist mir aber dadurch nicht ermöglicht. Ich halte es für unzulässig, auf geographischen Karten das caraibische Meer etc. durch die angebliche Wahrscheinlichkeit „0,3 bis 1 $^0/_0$ Sargasso treibend anzutreffen" von anderen Theilen des Weltmeeres kartographisch zu unterscheiden. Jedermann wird dies so verstehen, dass man dort im Mittel etwa aller 300—100 Fuss ein Stückchen Sargasso antreffen wird, das ist aber noch nicht im Entferntesten der Fall. Es beruht die andersfarbige Darstellung des caraibischen Meeres bei Krümmel nur auf vereinzelten zufälligen Beobachtungen von treibenden Sargassofragmenten, wie man solche allenthalben innerhalb der tropischen und subtropischen Zone, wo keine Windstillen sind, gelegentlich beobachten kann.

Die angebliche Sargassosee mit 10 $^0/_0$ und mehr „Sargassofrequenz", welche auf Krümmel's Karte dunkelgrün gekennzeichnet ist, habe ich, wie aus meiner l. c. gegebenen Seekarte ersichtlich ist, an der Westseite durchfahren, ohne auch nur eine Spur Sargasso zu sehen.

Es ist auch ganz unrichtig auf Krümmel's Karte, dass Sargassum nur an amerikanischen Küsten bez. Inseln als dort wachsend angegeben wird. Sargassum vulgare oder wie es richtiger heissen muss, Sargassum natans ist ein tropischer und subtropischer Kosmopolit, der auf Krümmel's Karte in Europa und Afrika fehlt, aber nahe allen südeuropäischen und afrikanischen Küsten und Inseln an geeigneten Orten vorkommt. Krümmel's Annahme, dass Sargasso ins Mittelländische Meer aus Westindien eingetrieben sei (Krümmel l. c. S. 138), ist etwas sehr kühn und gar nicht nöthig, weil dasselbe Sargassum im Mittelmeer gar nicht selten ist, auch um die ganze pyrenäische Halbinsel herum und bei den Canaren wächst, wie Botanikern längst bekannt ist und ich noch extra aus eigener Erfahrung bestätigen will; ich habe es selbst im Mittelmeer und bei Gibraltar, am Busen von Biscaya und auf den Canaren beobachtet und gesammelt. Die amerikanischen Standorte kommen aber infolge der Windverhältnisse und Wasserströmungen im Meer nur als Ursprungsorte für die zeitweisen Ansammlungen der Sargassofragmente in der Windstille des nördlichen atlantischen Oceans, der „Sargassosee" in Betracht, wo sie allerdings länger als 3 Monate sich zu erhalten scheinen, ehe sie untersinken, was Krümmel ziemlich wahrscheinlich gemacht hat. Aber exacte Beobachtungen über diese Erhaltungsdauer fehlen ebenso noch, wie über das auch von mir vermuthete geringe zeitweise Weiterwachsen, welches abgerissene Pflanzen in Wasser manchmal zeigen.

Im Ganzen und Grossen bestätigt jedoch Krümmel die Einzelheiten meiner früheren Publication und reproducirt deren viele, hat aber keine Berechtigung, mir Vorwürfe zu machen, dass ich in der Kritik meiner Vorgänger nicht immer gerecht verfahren sei. Ich hatte 1881 radikal in meiner erwähnten Abhandlung alle bestehenden Vorstellungen — wie Krümmel selbst zugiebt — vom sogenannten Sargassomeere bekämpft und habe das mit solchem Erfolge gethan,

dass alle die ungeheuerlichen Sagen und Uebertreibungen vom Sargassomeere, wie sie in allen, selbst den besten Lehrbüchern spukten, verschwanden. Es sind nur wenige Ausnahmen zu vermerken, dabei 2, die erschienen, ohne dass sie von meiner Abhandlung Kenntniss hatten:

1. Dr. A.Berghaus ± 1881 in einer belletristischen Zeitschrift, „Europa“ (Leipzig; Redacteur Dr. Kleinstauber) hat die unglaubwürdigen Uebertreibungen wiederholt. Diese Publication, auf die mich später Leipziger Geographen aufmerksam machten, ignorirte ich wohl mit Recht; ich sandte dem Redacteur bloss meine Abhandlung, um ihn auf den Fehler seines Feuilletonisten aufmerksam zu machen. Letzterer ist nicht mit dem † Prof. H.Berghaus oder dessen Neffen, dem † berühmten Kartographen H.Berghaus zu verwechseln; es ist ein vielseitiger Journalist.

2. E.Perrier 1886, wie ich aus Krümmel's Abhandlung S. 134/5 ersehe, der ebenso fabelt.

3. Die von der deutschen Seewarte im Atlas des atlantischen Oceans bald nach meiner Abhandlung publicirte Karte über das Sargassomeer, die, wie Krümmel selbst zugiebt, fehlerhaft ist. Krümmel macht mir nun den Vorwurf, ich hätte die mir gesandte dankeswerthe handschriftliche Mittheilung, Schilderung der Sargassosee, des Kapitain Haltermann von der deutschen Seewarte leider nicht vollständig reproducirt und 2 Wörter davon falsch interpretirt, um dagegen zu polemisiren. Aber ich habe nichts von Belang von der Publication ausgeschlossen (Krümmel hätte es wohl ergänzen können) und habe gar nicht an die 2 Worte eine Kritik angeknüpft, sondern im Ganzen die Methode, durch welche die Resultate erzielt waren, nicht gutgeheissen. Andere haben mir darin Recht gegeben, z. B. F.v.Hellwald schrieb im Ausland 1881 S. 557: „Zu letzterem Passus bemerkt Dr. Kuntze — und wie Referent meint mit Recht — dass dieses aus zahlreichen, aber in verschiedenen Jahren und von verschiedenen Seefahrern gemachten Beobachtungen gezogene Resultat auf der üblichen irrigen Vermuthung beruht, dass das Vorkommen der Sargassoreste ein lokal constantes sei.“

Bezüglich Humboldt's Sargassosee-Compilationen und phantastischen Folgerungen stimmt Krümmel so ziemlich mit mir überein; ich hatte Humboldt's Seereise nach Südamerika in meiner Seekarte genau dem Landkartenzeichner angegeben und eintragen lassen und finde jetzt darin Humboldt's Angabe von gesehenem Sargassum etwas südlicher angegeben, als Krümmel angiebt; indess Krümmel schöpfte nicht aus den Originalen, sondern aus Berghaus und meint, das Vorkommen sei „leider ganz falsch“ angegeben. Selbst wenn seine Angabe die richtigere wäre, ist die Ausdrucksweise unangebracht, umsomehr, als Humboldt's Reise für die Sache ganz gegenstandslos ist, da Humboldt das Sargassomeer gar nicht kreuzte. Auch ist es durchaus unrichtig, dass ich ausschliesslich bloss auf negative Fälle von Sargasso-Vorkommen Werth gelegt habe, wie er zur Einführung seiner neuen Berechnungsmethode mir vorwirft; meine citirte Seekarte, mit der die Krümmel'sche nicht harmonirt und die Krümmel leider verschweigt, zeigt alle mir damals bekannten positiven Fälle eingezeichnet. Auf gewagte Interpolationen, wie sie die Seekarte von Krümmel zeigt, die ausserdem, wie ich oben nachwies, auf einem irrigen Berechnungsmodus beruht, habe ich mich jedoch nicht eingelassen. Ausserdem hat Krümmel noch in den Münchener Nachrichten dasselbe Thema behandelt, worin er mehr hervorhebt, dass die Erscheinungen treibenden Sargassovorkommens ausserhalb der sogenannten Sargassosee nicht bekannt sei; er hat aber dabei die von mir aufgeführten durchaus glaubwürdigen Zeugnisse gegentheiliger Fälle von Professor Pechuel-Loesche,

Professor Anton Goering, Coloniedirector A.Sellin, dem Statistiker Emil Jung, meiner Wenigkeit u. A. vergessen.

Immerhin ist es wünschenswerth, dass Krümmel seine Wahrscheinlichkeitsberechnungen über die jahreszeitlichen Beobachtungsmittel für kleine Oceansegmente auf Grund des reichen Materiales der deutschen Seewarte weiter fortsetzt, bez. näher darlegt, wenn die Sache auch anders als unter der irreführenden Bezeichnung „Sargassofrequenz“ und „Häufigkeit des Krautvorkommens“ zu benennen sein wird; denn dann erst wird man unter Berücksichtigung des von Krümmel übersehenen Dichtigkeitscoëfficienten eine sichere Ergänzung für diese sich immer erneuernde Sargasso-Ephemerie erhalten.

Scalptrum (melius Scalprum) Corda (1835) Almanach de Carlsbad p. 193 t. 5 f. 70; p. 20 & 47 des Abdruckes von J. de Caro = *Gyrosigma* Hassall (1844/5) freshw. alg. p. 435 t. 102 f. 11 = *Endosigma* Bréb. (1849) in d'Orb. dict. XI, 419 (nicht 418) = *Pleurosigma* W. Sm. 1852/3. Letzterer Name gilt bei den Autoren jetzt; aber Scalptrum striatum* Corda 1835 hat für *Gyrosigma Hippocampus* Hass. 1844/5 ex *Navicula Hipp.* Ehrb. 1836 = *Pleurosigma Hipp.* W.Sm. 1852/3 zu gelten! Corda hatte l. c. nur diese Art, zwar ohne Diagnose, aber mit Grössenangabe abgebildet; der Mangel der Diagnose genügt nicht zur Verwerfung des Namen, weil eine Abbildung gegeben ward; die Autoren schreiben corrigirt Scalprum.

Hassall hatte l. c. nur *Gyrosigma Hippocampus* (Ehrb.) Dieser Name hätte auch die Priorität vor *Pleurosigma*; ebenso *Endosigma* Brébisson, der l. c. die Gattung beschrieb, aber keine Art benannt hatte; es existirt davon *Endosigma eximium* Bréb. „msc.“ = *Pleurosigma eximium* Grunow & Cleve = *Schizonema ex.* Thwaites 1848 = *Gloeonema sigmoides* Ehrb. 1845/6 = *Encyonema sigmoides* Ktzg. 1849 = Scalprum sigmodes OK.

DeToni in Syll. alg. giebt 2 der älteren Synonyme: *Gyrosigma* und *Endosigma*, letzteres mit Datum 1849! zu *Pleurosigma* mit Datum 1853 auf Seite 231; den ältesten Namen mit Datum 1835 erwähnt er nicht an richtiger Stelle, also Seite 231 unter den Genus-Synonymen, sondern erst Seite 247 bei der Art. Wenn sogar Monographen aus Bequemlichkeit oder Schonung der zufällig üblichen Namen solches Unrecht thun, die Priorität verdunkeln, die Fehler der Zeitgenossen sanctioniren, die Rechte der verstorbenen Begründer der Gattung dreist vernachlässigen, die Synonymie der Arten durch Vermehrung der Arten mit falschen Namen vermehren, so ist ein solches Verfahren gar nicht scharf genug zu tadeln. Wenn Floristen und andere Botaniker, welche einzelne Arten beschreiben, die Reform der Gattungsbenennung, deren Synonymie sie meist nicht finden oder leicht ermitteln können, nicht vornehmen, so ist das zu entschuldigen, in gewisser Hinsicht sogar gut, denn die vereinzelte Reform führt leicht zu Fehlern und wirkt manchmal mehr verwirrend, verschwindet auch gar zu leicht. Deshalb vertröstet man sich mit Recht auf Monographen und sagt, die Controle und Reform der Gattungsnamen ist Angelegenheit und Pflicht der Monographen, wozu doch die Syllogisten auch zu rechnen sind. Wenn nun diese nicht bloss diese Pflicht vernachlässigen, sondern sogar ältere Namen absichtlich unterdrücken, so erhalten wir eine corrupte Nomenclatur. Ich weiss recht gut, dass DeToni im Allgemeinen der Priorität Rechnung trägt und kann es nur bedauern, dass er sich einige so grobe Ausnahmen wie diese erlaubte.

Die anderen Arten sind von *Pleurosigma* = ( ) bez. älteren Synonymen = [ ] nach DeToni syll. II 231—262 übertragen:

Scalprum acutum (Norm.), affine (Grun.), antarcticum (Grun.), antillarum (Perag.), apulum (Rbh.), arafurense (Castr.), arcuatum (Donk.),

attenuatum [Ktzg.](Grun.), australe (Grun.), australicum (Witt.), Baileyi (Grun.), balticum [Ehrb.](W.Sm.), barbadense (Grun.), bistriatum (Schum.), Brunii (Cleve), capense (Petit), Clevei (Grun.), constrictum (Grun.), convexum (Grun.), curvulum [Ehrb.](Ralfs), decorum (W.Sm.), diminutum (Grun.), directum (Grun.), distortum (W.Sm.), elegantissimum (Castr.), Eudon (Paul.), eximium [Thw.](Grun.&Cl.), Fasciola [Ehrb.](W.Sm.), Febigeri (Grun.), formosum (W.Sm.), glaciale (Cleve), gravilescens (Grun.), Grovesii (Cleve), Gruendleri (Grun.), hamuliferum (Brun.), hibericum (Perag.), hungaricum (Cleve), hyalinum (Grun.), japonicum (Castr.), javanicum (Grun.), intermedium (W.Sm.), kerguelense (Grun.), lamprocampum [Ehrb.](Ralfs), lanceolatum (Donk.), latiusculum (Perag.), latum (Cleve), litorale (W.Sm.), longinum [P.Sm.](Brightw.), longissimum (Cleve), longum (Cleve), macilentum (Perag.), macrum (W.Sm.), marinum (Donk.), naviculaceum (Bréb.), neogradense (Pant.), nicobaricum (Grun.), Normanii (Ralfs), Notarisii (Castr.), Nubecula (W.Sm.), obliquum (Grun.), obscurum (W.Sm.), paradoxum (Perag.), Parkeri (Harr.), Peragalli (Brun), Plagiostoma (Grun.), prolongatum (W.Sm.), pulchrum (Grun.), pusillum (Grun.), reversum (Greg.), rhombeum (Grun.), rhombodes (Cleve), rigidum (W.Sm.), ? Sagitta (Temp.&Brun), salinarum (Grun.), scalprodes (Rbh.), sciotoënse (Sull.), simile (Grun.), simum [Ehrb.](Ralfs), sinense [Ehrb.] (Ralfs), sinuosum [Ehrb.](Ralfs), Smithii (Grun.), Smithianum (Castr.), speciosum (W.Sm.), spectabile (Grun.), Spenceri [Queck.](W.Sm.), staurophorum (Grun.), strigile (W.Sm.), Stuxbergii (Cl.&Grun.), subrectum (Cleve), subrigidum (Grun.), subtile [Bréb.](Ralfs), sulcatum (Grun.), tahitiense (Witt.), tenuirostre (Grun.), tenuissimum (W.Sm.), Terryanum (Perag.), Thumii (Castr.), tortuosum (Cleve), tropicum (Grun.), validum (Shadb.), vitreum (Cleve), Wansbeckii (Donk.), Wormleyi (Sull.) OK. und mit veränderten Artennamen:

Pleurosigma angulatum W.Sm. (Quek. 1848) = *Navicula thuringiaca* Ktzg. 1844 = Scalprum thuringiacum OK.

Pl. Scalprum Ralfs = *Navicula Sc.* Gaill.&Turpin = Sc. Turpinii OK. Der Name *Scalprum Scalprum* wäre regelwidrig.

Pl. acuminatum Grun. 1860 = *Frustulia acuminata* Ktzg. 1833 = *N. Sigma* Ehrb. 1838 = *Bacillaria fusiformis* Hempr.&Ehrb. 1829 = *N. fusiformis* („1829“) *sigmoidea* („1830“) *flexuosa* („1830“) Ehrb. = Sc. fusiforme OK.

Schizomeris = Cadmus.

Schizonema Ag. 1824. Hierzu wird *Hydrolinum* Link 1820 aus Nees horae phys. berol. 5 citirt; aber das ist ein genus vitiosissimum, zu dem Link zufällig auch ein Schizonema-Synonym *Conferva rutilans* citirte. Eine andere Art (C. Hermanni) wird mit Chantransia, eine dritte *Ulva foetida* mit *Hydrurus* identificirt. Schon seine Diagnose ist dubiös: Thallus non septatus. Fructificatio externa nulla. Dubiae plantae sicuti Himantiae inter Fungos, de quibus non constat an perfectae sint, an aliarum primordia.

Schizymenia = Platymenia.

Scutarius Roussel (1806) flore du Calvados 91 = *Papyracea* Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 56 & 76 (5 sp. excl. sp. Nr. 3) = *Dromins* S.F.Gray (1821) Arrang. brit. pl. 364 subgenus *Sphaerococci* (*Fucus punctatus* With. & *ulvoides* Turn.) = *Nitophyllum* Grev. 1830 = *Aglaophyllum* Mont. 1840. Die Gattung von Roussel basirt auf *Fucus flaccidus* und *ocellatus* Lmx. in Bull. soc. philomatique Nr. 65 mit Abbildung. *Fucus ocellatus* Lmx.

= *Scutarius ocellatus* Rouss. ist = *Ulva punctata* Stackh. 1797 = *Fucus punctata* Turn. 1808 = *Nitophyllum p.* Harv. = *Aglaophyllum p.* Aresch. = *Fucus ulvoides* Turn. 1809 = *Papyracea punctata* Stackh. 1809 = Scutarius punctatus OK. Auf dieser Art beruht ferner *Dromius* Gray, welcher Name auch noch vor *Nitophyllum* Grev. gelten würde. Die andere Art *Fucus flaccidus* Lmx. non al. „fronde membranacea apicibus angulisque obtusisque obtusis tuberculis sportaeformibus“ finde ich nirgend identificirt, ist wohl nur eine Form des verbreiteten Sc. punctatus; Roussel bemerkt dazu noch variat colore purpurea, womit er doch nur ein tieferes Roth gemeint haben wird. Aber selbst wenn diese Art auszuschliessen wäre oder dubiös bliebe, wäre Scutarius für diese Gattung beizubehalten. Der Name bezieht sich auf die „schüssel-“ oder „korb“ähnlichen Sori von Scutarius punctatus, welche auf der Blattfläche zerstreute Höcker mit apicaler Depression bilden; „écussons en forme de hotte“ nennt es Roussel.

Papyracea Stackh. basirt ausser genannter Art noch unter Ausschluss von *P. laciniata* Stackh. auf *Fucus laceratum* Gm. 1768 = *Nitophyllum laceratum* Grev. = *Aglaophyllum laceratum* Mont. = *Fucus crispatus* Huds. 1778 = *Papyracea lacerata* Stackh. = Scutarius laceratus OK.

Die anderen Arten sind nach J.Agardh sp. g. o. alg. III (1876) 446—472 übertragen; vorerst haben folgende Species den Namen zu wechseln:

Nitophyllum fissum Grev. = *Fucus venosus* Turn. = Scutarius venosus OK.
N. venosum Harv. non Sc. ven. OK. = Sc. capensis OK.
Aglaophyllum denticulatum Ktzg. non Sc. dent. OK. = Sc. Kuetzingianus OK.
N. undulatum J.Ag. (non *Agl. und.* Ktzg. Sc. und. OK.
= Sc. Agardhianus OK.

Bei den folgenden Autorcitaten beziehen sich die Autorcitate in () auf *Nitophyllum* und solche in [] auf andere Gattungen.

Scutarius acrosporus (J.Ag.), affinis (Harv.), albidus (Ardis.), alliaceus (Crouan), Bartlingianus [Ktzg.] (J.Ag.), Berggrenianus (J.Ag.), Bonnemaisonii [Grev.] (J.Ag.), cartilagineus (Harv.), chilensis (Ktzg.), ciliolatus (Harv.), crispatus (Harv. & Hk.), crispus [Ktzg.] (J.Ag.), Crozieri (Hk. & Harv.), Curdieanus (Harv.), decumbens (J.Ag.), denticulatus (Harv.), Durvillei (Bory), endiviaefolius (Hk. & Harv.), erosus (Harv.), fimbriatus (Grév.), flabellatus [Ktzg.], fuscoruber (Hk. & Harv.), Gattyanus (J.Ag.), Grayanus (J.Ag.), Gmelinii (Grév.), Griffithianus (Suhr), Gunnianus (Harv.), Harveyanus (J.Ag.), Hilliae (Grev.), Hymenena (Zanard.), laciniatus (Hk. & Harv.), latissimus (Harv.), leiophaemius [Mont.], litteratus (J.Ag.), lividus (Hk. & Harv.), maculatus (Sond.), marginalis (Harv.), minor [Sond.] (Harv.), monanthus (J.Ag.), multinervis (Hk. & Harv.), multipartitus (Hk. & Harv.), obscurus (J.Ag.), obsoletus (Zanard.), palmatus (Harv.), parvifolius (J.Ag.), peruvianus [Mont.], phyllocomus (Mont.), pinnatifidus (Suhr), platycarpus [Turn.] (J.Ag.), polyanthus (J.Ag.), pristodeus (Harv.), pulchellus (Harv.), reptans (Crouan), Ruprechtianus (J.Ag.), ruthenicus [Post. & Rupr.], Sandrianus [Menegh.] J.Ag.], serpentinus [Mont.] (J.Ag.), serratus (Suhr), Smithii (Hk. & Harv.), stipitatus (Harv.), suborbicularis (Harv.), tongatensis (Grunow), thysanorhizans (Holmes), uncinatus [Turn.] (J.Ag.), undulatus [*Agl. und.* Ktzg. non *Nit. n.* Ag.], variolosus (Hk.), venulosus (Zanard.), versicolor (Harv.) OK.

Scytosiphon J.Ag. = Chorda.

Scytosiphon C.Ag. (1812) Disp. alg. Sueciae p. p. media em. Duby .

1830, C.Ag. 1836 (non J.Ag. 1848) = *Dictyosiphon* Grev. 1830. C.Agardh hatte 1812 zwei Arten: 1. *Scyt. fistulosum*, das er später selbst als zu Chorda gehörig erklärte und 2. Syct. foeniculaceum* Ag., das nun also zu gelten hat und unrechtmässig in *Dictyosiphon foeniculaceus* Grev. verändert worden ist. J.Agardh führt noch eine Art zu dieser Gattung fraglich auf: *Dictyosiphon ? fasciculatus* Hk.&Harv., die also zu Scytosiphon ? fasciculatum OK. wird. Ruprecht in Alg. ochot. hat die Sache S. 372—3, bez. für Chorda p. 368 schon geklärt.

Sedodea (Sedoidea) Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 57 & 83 incl. *Kaliformis* Stackh. l. c. 78 sed p. p. minore (2 von 5 Arten) = *Lomentaria* Lyngb. 1819. J.Agardh in Sp. g. ord. alg. II (1863) 724 citirt selbst die Stackhouse'schen Namen, aber unterdrückt sie; die gleichzeitig mit Sedodea publicirte *Kaliformis* gehört nur zum kleineren Theil hierher und tritt daher ausser Concurrenz. Sedodea Stackh. mit 2 Arten, von denen die 2. später von Stackhouse zur Varietät der ersten gemacht wurde, beruht auf *Fucus sedoideus* Good.&Woodw. 1797, Stackh. 1795—1800 t. 12 = *Fucus ovalis* Huds. 1778 = *F. ovatus* Huds. 1762 = *Lomentaria ovalis* Ag. = *Fucus vermicularis* Gm. 1768 = *Sedoidea purpurea* Stackh. = Sedodea ovata OK. Die anderen Arten sind nach der 2. Bearbeitung in Ag. sp. g. ord. alg. III 631 übertragen: Sedodea brevis (Ktzg.), capensis (Harv.), catenata (Harv.), clavata [Roth](J.Ag.), exigua (DeNot.), fasciata (Menegh.), ligustica (Ardiss.), ? Opuntia (J.Ag.), reflexa (Chauv.), taniaeformis (DeNot.), torulosa (Ktzg.), zostericola (Harv.) OK. und Sedodea verticillata = *Fucus vert.* Lightf. 1777 = *Fucus kaliformis* Good.&Woodw. 1795 = *Lomentaria kaliformis* J.Ag.

Serpentinaria S.F.Gray (1821) Arrang. brit. pl. I 299 mit 2 Arten („*Serpentina*" bei Gray einmal & „*Serpentaria*" bei DeToni einmal lapsu calami) em. incl. *Agardhia* S.F.Gray l. c. mit 1 Art = *Mougeotia* Ag. 1824 = *Staurospermum* Ktzg. 1843. Da von DeToni u. A. letztere 2 Genera vereinigt werden (sonst wäre *Agardhia* für *Staurospermum* zu restauriren), so hat Serpentinaria, weil mit 2 Arten l. c. aufgestellt (wenn diese auch später vereinigt wurden), das Vorrecht vor *Agardhia* mit 1 Art. Serpentinaria genuflexa* S.F.Gray (Roth) gilt incl. *S. compressa* S.F.Gray (Lynbg.) für *Mougeotia genuflexa* Ag. Dagegen wird *Agardhia coerulescens* S.F.Gray (Smith&Sowerby) = *Staurospermum coerulescens* Ktzg. = *Mougeotia capucina* Ag. zu Serpentinaria coerulescens OK.

Die anderen Arten sind von *Mougeotia* nach DeToni sylloge übertragen, wobei Autorcitate für *Mougeotia* in (), für ältere Specieshomonyme mit anderen Gattungsnamen in [] gesetzt sind: Serpentinaria affinis (Ktzg.), ? Agardhiana [Wallm.](Ag.), antillarum (Crouan), ? atroviolacea [Ag.](Ktzg.), bicalyptrata (Wittr.), brevis (Ktzg.), calcarea [Cleve](Wittr.), columbiana [Wolle](DeToni), corniculata (Hansg.), crassa [Wolle](DeToni), decussata (Ktzg.), delicatula (Wolle), depressa [Hass.], divaricata (Wolle), elegantula (Wittr.), Fasciola (Menegh.), flava (Hilse), fluviatilis (Crouan), fragilis [Zeller](DeToni), gotlandica [Cleve](Wittr.), gracillima [Hass.](Wittr.), laetevirens [A.Br.](Wittr.), laevis (Archer), majuscula (Crouan), Matoubae (Crouan), megaspora (Wittr.), minnesotensis (Wolle), ? neaumensis [Bennett](DeToni), ? nigrita [Ag.](Ktzg.), nummulodes (Hass.), ovalis [Hass.](Nordst.), parvula (Hass.), pellucida (Crouan), pulchella (Wittr.), punctata [(Wittr.)], quadrata [Hass.](Wittr.), recurva [Hass.](DeToni), robusta [DeBary](Wittr.), scalaris (Hass.), sphaerica

(Gay), sphaerocarpa (Wolle), subtilissima (Hilse), tenuis [Cleve] (Wittr.), verrucosa (Wolle), viridis [Ktzg.] (Wittr.) OK.

Siliquarius Roussel (1806) Flore du Calvados 94 = *Siliquaria* Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 54 & 67; Gray 1821; Lmx. 1825; Bory 1827 (non Forsk. †) = *Halidrys* Grév. 1830, Lyngb. p. p. min., non Stackh. (quae *Fucus* Dcne. & Thur. 1843 = Virsodes Donati). Die Verwerfung von Siliquarius Roussel = Siliquaria Stackh., welche Gattung nur auf *Fucus siliquosus* L. basirt ist, mit den Citaten Gmelin Fuc. t. 2, Flor. dan. 106, Nereis brit. t. 10 etc., welche Citate für die 2 Arten von Stackhouse auch von Agardh unter *Halydris siliquosa* Lyngb. aufgeführt werden, beruht auf Willkür. Die 2 Arten der Gattung sind: 1. Siliquarius siliquosus *Roussel 1806 em. (Stackh. 1816) = *Fucus siliquosus* L. incl. *Siliquarius siliculosus* Roussel = *Siliquaria rostrata & siliculosa* Stackh. 1809 = *Halidrys siliquosa* Lyngb. und 2. Siliquarius osmundaceus OK. = *Fucus o.* Turn. „Menzies" = *Halidrys o.* Harv. & Hk. Roussel und Stackhouse haben offenbar die 2 fast gleichen Namen unabhängig von einander gegeben.

Sirogonium = Choaspis.

Sphaerococcus Grév. = **Coronopifolia.**

Styllaria Bory (1829) Dict. class. d'hist. nat. XV p. 696 und in Turpin Atlas zum Dict. sc. nat. (t. 1* im Berliner Expl.) tab. des végétaux animaux microscopiques vesiculinés uniloculaires fig. 4ª, Styllaria paradoxa Bory, = *Podosphenia* Ehrbg. 1838. [NB. Der Text im Dict. classique über *Stylaria* Lam. mit der Art *St. paludosa*, vom Zoologen DeBlainville geschrieben, hat mit der Bory'schen Gattung und der Turpin'schen Abbildung nichts zu thun.]

Im Dict. class. l. c. wird die Bory'sche Gattung von Ad.Brongniart bekannt gegeben, wie folgt: Styllaria (Bot. crypt. Bacillariés). Genre fondé par Bory de Vincent, et qui a pour type les Echinella cuneata, geminata et paradoxa; il est specialement caracterisé par la présence d'un stipe rameux qui porte des corps cunéiformes ou en forme d'urne, qui s'isolent plus tard et nagent librement. Die Abbildung lässt auf der breiten Kopffläche die Einkerbungen deutlich erkennen, die für *Podosphenia* characteristisch sind. Styllaria paradoxa Bory hat für *Podosphenia paradoxa* Ktzg. (Lyngb.) und Styllaria cuneata* Bory, wenn man diese als Art aufrecht erhält, für *Pod. cun.* Ktzg. (Lynbg.). zu gelten. Dagegen die 3. Art Bory's ist als zu Gomphonema gehörig auszuschliessen. Die anderen ± 30 Arten sind nach Rabenhorst fl. eur. alg. I fast alle unter *Podosphenia communis* Heiberg zu vereinigen, für welche dann aber auf Grund des bei Lyngbye tent. hydr. pag. 211 zuerst stehenden Synonymes *Echinella paradoxa* der Name Styllaria paradoxa* Bory zu gelten hat.

Urospora = Magnusina.

Ursinella Turpin (1828) Mém. mus. d'hist. nat. 316 & planches des Acotyledones zu Dict. sc. nat. t. 11 fig. 23 = *Heterocarpella* Bory 1825 p. p. min. & genus vitiosum = *Cosmarium* auct. non vel p. p. minore Corda 1835 (= ? *Tessarthonia* Turpin l. c. = *Euastrum* Ehrbg. p. p.) Unter *Cosmarium* hatte Corda, als er 1835 die Gattung aufstellte, folgende Arten:

1. drei zu *Cosmarium* auct. gehörig:

C. deltoides Corda = *C. Botrytis* Menegh. (Bory) = Ursinella Botrytis OK.
C. bipes Corda; dasselbe in Theilung begriffen mit 2 kleineren Tochterzellen.
C. lagenarium Corda = *Euastrum ansatum* Ehrbg. „1831" 1833 = *C. ansatum* Ktzg. = U. ansata OK.

2. fünf auszuschliessende Arten:

C. stellinum Corda = *Micrasterias rotata* Ralfs (Grév. 1833)
= Helierella rotata OK.
C. sinuosum Corda = *Euastrum oblongum* Ralfs (Grév. 1833)
= H. oblonga OK.
C. truncatum Corda = *Micr. tr.* Bréb. = H. truncata OK.
C. Cucumis Corda = Pleurotaeniopsis Cucumis Lagerh.
C. Pelta Corda, ex Rabh. dubiös, sed. cfr. Scenedesmus capitulum Ralfs t. 35 suppl. fig. 25.

Das jetzige *Cosmarium* gilt also nicht im Corda'schen Sinn, sondern nur ex parte minore für diese Gattung; man könnte mit gleichem Rechte *Cosmarium* Corda zu *Euastrum-Micrasterias* = Helierella stellen.

Es sind nun die älteren Synonyme zu prüfen: *Heterocarpella* Bory ist eine monströse Gattung, die mindestens aus 5 Genera: *Cosmarium, Micrasterias, Gloeocystis, Palmella, Penium* etc. besteht und also unverwendbar ist. Bory hat eine Anzahl Arten, von denen die wenigsten hierzu gehören. Was Turpin 1828 zu *Heterocarpella* stellte, ist noch weniger hierher gehörig und zwar: 1. *Gloeocystis rupestris* Rabh.; 2. *Heterocarpella amara,* ein Gebilde aus alter Ochsengalle; 3. *Cosmarium Turpinii* Bréb. = *Heteroc. didelta* Turpin = Ursinella didelta OK., welche Ralfs mit seinem *Euastrum didelta* Ralfs = dem älteren *Cosmarium fenestratum* Corda = Helierella fenestrata OK. verwechselt hatte; 4. *Euastrum binale* Ralfs non Ktzg. = Helierella binalis OK.

Die betreffende Abhandlung von Turpin, welche einen äusserst langen Titel (gekürzt Aperçu organographique sur le nombre deux . . . . suivi de la description de plusieurs genres et espèces nouvelles . . . . l. c. 295—344) hat, scheint nur von wenigen Autoren, die dieselbe citiren, im Original eingesehen zu sein, wenigstens geben Kützing, Rabenhorst, DeToni unrichtige Citate und ganz falsche Angaben, so z. B. giebt es nur eine *Heterocarpella didelta* Turpin p. 315, die also nicht zu *Euastrum didelta* Ralfs und gar noch p. 295, wo nichts davon steht, citirt werden darf; Kützing verwechselt unter defectem Citat *Heterocarpella binale* und *didelta* Turpin etc.

Also *Heterocarpella* ist ein genus delendum, ähnlich wie *Echinella* Lyngbye, von dem es abgezweigt ist und welches ausserdem noch andere Desmidieen und sehr verschiedene Diatomeen enthielt. Nun käme zunächst *Thessartonia* Turpin an die Reihe; es ist von Ralfs *Th. moniliformis,* Turpin's einzige Art mit *Cosmarium moniliforme* Ralfs identificirt worden; es sind bei Turpin 4 Kugeln roh übereinander (perlschnurartig) gezeichnet. Davon ist auch der Name *Thessartonia* = Vierglied abgeleitet. Es kann die Identification richtig sein, obwohl man auch daran zweifeln darf. Ausserdem ist gerade diese Art etwas zweifelhaft für die Gattung, welche sonst stets nur zu 2 vereinigte Glieder (nie 4) hat; die Art ist von Ehrenberg zu *Tessararthra,* Meneghini zu *Trochiscia,* von Kützing unter *Scenedesmus,* von Naegeli unter *Dysphinctium* gestellt worden. Der viergliederige Aufbau ist aber wohl nur eine ± zufällige aus 2 Exemplaren bestehende Abnormität und der für das Genus total unpassende Name *Thessartonia* als auf einer Abnormität beruhend, ist zu verwerfen, selbst wenn die Identität zweifellos wäre.

Der nächste und nun geltend zu machende Name ist Ursinella Turpin mit der Art U. margaritifera l. c. 316 t. 18, fig. 19 c. syn. *Echinella radiosa* Lyngb. t. 69 E fig. 2? Das ? bezieht sich aber nur für die Art. Ursinella margaritifera* Turp. hat für *Cosmarium margaritifera* Meneghini 1840 zu gelten, ward von diesem selbst damit identificirt; auch Ehrenberg citirte es zu

seinem damit identischen *Euastrum margaritiferum* Ehrbg. Dagegen ist die citirte Lyngbye'sche Figur das nächstverwandte gemeine *Cosmarium Botrytis* Menegh. = Ursinella Botrytis OK. Den Namen Ursinella leitet Turpin von der Aehnlichkeit der Pflanzenhälften mit gewissen Seeigeln (Oursins = Echinus) ab, deren stachelentblösste Reste in der That eine unverkennbare Aehnlichkeit mit manchen höckerbesäeten Cosmarien haben; der Name *Echinella* ist dem Sinne nach gleich, — er bezog sich ursprünglich auf eine igelartige Anhäufung von länglichen Insecteneiern, die Acharius als Pflanzengattung beschrieben, zu der dann die Autoren allerhand microskopische Algen gesetzt hatten, — aber in der Lyngbye'schen Anwendung nicht zu gebrauchen.

Die anderen Arten sind nach DeToni syll. von *Cosmarium*[1]) I. 931—1056 übertragen. Autorcitate in ( ) beziehen sich auf *Cosmarium* und in [ ] auf andere Synonyme. Ursinella abbreviata (Racib.), abrupta (Lund.), aculeata (Wolle), Aitchisonii (Schaarschm.), alata (Kirchn.), alpina (Racib.), americana (Lagerh.), amoena (Bréb.), angulata (Perty), angustata [Wittr.] (Nordst.), anisochondra (Nordst.), annulata (Delp.), ansata [Ehrb.] (Ktzg.), aphanichondra (Nordst.), arctoa (Nordst.), armata (Joshua), Arnellii (Boldt), arrosa (Nordst.), atlantodea (Delp.), asphaerospora (Nordst.), auriculata (Reinsch), Baileyi (Wolle), biaurata (Nordst.), Bicardia (Reinsch), bicuneata [Gay] (Nordst.), bidentulata [Wille] (Boldt), bina (Nordst.), binodula (Reinsch), bioculata (Bréb.), biremis (Nordst.), Blyttii (Wille), Boeckii (Wille), brasiliensis [Wille] (Nordst.), Brebissonii (Menegh.), Broomei (Thw.), caelata (Ralfs), calcarea (Wittr.), cambrica (Cooke & Wills), candiana (Delp.), capensis (Nordst.), capitulum (Roy & Biss.), cinctula (Nordst.), circularis [Reinsch] (Hansg.), Clepsydra (Nordst.), calloderma [Gay] (DeToni), colifera (Lagerh.), confusa (Cooke), commissuralis (Bréb.), constricta (Delp.), Corbula (Bréb.), coronata (Cooke & Wills), conspersa (Ralfs), contracta (Kirchn.), costata (Nordst.), crassipellis (Boldt), crenata (Ralfs), cristata (Ralfs), cruciata (Bréb.), cuneata (Josh.), cyclica (Lund.), cymatopleura (Nordst.), decachondra (Roy & Biss.), decora [Gay] (DeToni), ? deltodea (Delp.), delicatula (Perty), Demangeonii (Bréb.), dentata (Wolle), depauperata (Nordst.), depressa [Naeg.] (Lund.), diadematа (Schaarschm.), disticha (Nordst.), didymochondra (Nordst.), Donnellii (Wolle), dovrensis (Nordst.), educta (Roy & Biss.), Elfvingii (Racib.), ellipsodea (Elfv.), elliptica (Delp.), eloiseana (Wolle), emarginula [Perty] (Rbh.), erosa (Delp.), euastrodes (Delp.), Euastron (Josh.), ewerettensis (Wolle), exasperata (Josh.), exigua (Archer), fontigena (Nordst.), formosula (Hoff.), fusa (Roy & Biss.), galerita (Nordst.), Gayana (DeToni), geminata (Lund.), gemmata (Turn.), gemmifera (Bréb.), genuosa (Nordst.), Glazioui (Wille), granata (Bréb.), haaboeliensis (Wille), Hammeri (Reinsch), Haynaldii (Schaarschm.), helcangularis (Nordst.), heterochondra (Nordst.), Heufleriana (Grun.), hexagora (Nordst.), hexaloba (Nordst.), hexasticha (Lund.), hireta (Bréb.), holmiense (Lund.), Holmii (Wille), homaloderma (Nordst.), Hookeri (Schaarschm.), humilis [Gay] (Nordst.), Hunyadyana (Schaarschm.), jenise-

[1]) Der Name Cosmarium fehlt in DeToni sylloge im Register, wo die Species und Genera nicht einmal durch ungleichen Druck gesondert sind; die Gattungsnamen sollten doch mindestens durch gesperrten oder fetten Druck übersichtlicher hervorgehoben werden. Besser noch wäre es, die Arten unter die einzelnen Generanamen, wie sonst üblich, zu ordnen. Dann hätte es sicherlich nicht vorkommen können, dass der Name einer der grössten Gattungen im Index fehlt. Die Generasynonyme fehlen z. Th. auch; vergl. z. B. die Seite 918 unter Salprum citirten. Diese Sorte von Indices stehen auf einer niederen Stufe.

jensis (Boldt), impressula (Elfv.), incisa ((Josh.), inflata (Wolle), inornata (Josh.), intermedia (Delp.), isthmochondra (Nordst.), Jundzillii (Racib.), Kanitzii (Schaarschm.), Kjellmanii (Wille), Kitchelii (Wolle), lagoënsis (Nordst.), lasiospora (Archer), lata (Bréb.), laticolla (Delp.), latifrons (Lund.), leioderma (Gay), levis (Rbh.), lidana (Racib.), lobatula (Wolle), Lortetiana (Rbh.), lunata (Wolle), Lundellii (Delp.), margarita (Wolle), melanospora (Archer), Meneghinii (Bréb.), mentiens (Schaarschm.), microsphincta (Nordst.), minneapolitana (Hansg.), minuta (Delp.), monilifera (Reinsch), moniliformis [Turp.] (Ralfs), monochondra (Nordst.), monomaza (Lund.), Naegeliana (Bréb.), nasuta (Nordst.), Nathorstii (Boldt), neapolitana (Bals.), Nilssonii (Lewin), nitidula (DeNot.), Nordstedtiana (Reinsch), Nordstedtii (Delp.), norimbergensis (Reinsch), Notarisii (Wittr.), Novae-Semliae (Wille), Nymanniana (Grun.), obliqua (Nordst.), obsoleta [Hantzsch] (Hansg.), ochthodes (Nordst.), oculifera (Lagerh.), oligogongra (Reinsch), Oliseri (Schaarschm.), orbiculata (Ralfs), ornata (Ralfs), orthogona (Delp.), orthosticha (Lund.), orthropleura (Roy & Biss.), pachyderma (Lund.), pandurata (Delp.), Papilio (Menegh.), pardalis (Cohn), parvula (Bréb.), pectinodes (Wolle), Pelta (Corda), perforata (Lund.), pericymatia (Nordst.), Phaseolus (Bréb.), pileigera (Lagerh.), piriformis (Nordst.), platyisthma (Archer), polonica (Racib.), polygona [Naeg.] (Arch.), polymorpha (Nordst.), porrecta (Nordst.), Portiana (Archer), prominula (Racib.), praemorsa (Bréb.), protracta [Naeg.] (Archer), protuberans (Lund.), protumida (Nordst.), pseudoamoena (Wille), pseudobiremis (Boldt), pseudobotrytis [Gay] (Hansg.), pseudogranata (Nordst.), pseudoisthmochondra (Wille), pseudomargaritifera (Reinsch), pseudonitidula (Nordst.), pseudopectinodes (Wolle), pseudoprotuberans (Kirchn.), pseudopyramidata (Lund.), pseudotaxichondra (Nordst.), pulcherrima (Nordst.), punctulata (Bréb.), pusilla (Bréb.), pycnochondra (Nordst.), pygmaea (Arch.), pyramidata (Bréb.), quadrangulata (Hantzsch), quadratula [Gay] (DeToni), quadrifaria (Lund.), Quadrum (Lund.), Quasillus (Lund.), quinaria (Lund.), Raciborskiana (DeToni), Raciborskii (Lagerh.), radiosa (Wolle), rectangula (Reinsch), rectangularis (Grun.), Regnelli (Wille), Regnesii (Reinsch.), Reinschiana (Schaarschm.), Reinschii (Archer), reniformis [Ralfs] (Archer), repanda (Nordst.), retusa [Perty] (Rabh.), rhomb(us)oides (Wolle), rotundata [Gay] (DeToni), rostrata (Turner), salina (Hansg.), Scenedesmus (Delp.), Schliephackeana (Grun.), Schuebeleri (Wille), Seelyana (Wolle), sejuncta (Wolle), sexangularis (Lund.), simplex [Gay] (DeToni), smolandica (Lund.), solida (Nordst.), spetsbergensis (Nordst.), sphalerosticha (Nordst.), spinosa (Josh.), spinospora (Lagerh.), Sportella (Bréb.), staurochondra (Lem.), stichochondra (Lagerh.), striata (Boldt), subcostata (Nordst.), subcrenata (Hantzsch.), subcruciformis (Lagerh.), sublata (Nordst.), sublobata [Bréb.] (Arch.), subnasuta (Racib.), subnotabilis (Wille), suborbicularis (Wood), subprotumida (Nordst.), subpunctulata (Nordst.), subquadrata (Nordst.), subquasillus (Boldt), subreniformis (Nordst.), subspeciosa (Nordst.), subtholiforme (Racib.), subtumida (Nordst.), subundulata (Wille), sulcata (Nordst.), supraspeciosa (Wolle), synostegos (Schaarschm.), tatrica (Racib.), taxichondra (Lund.), tetracantha (Delp.), tetrachondra (Lund.), tetragona [Naeg.] (Arch.), tetraophthalma [Ktzg.] (Bréb.), tholiformis (Cohn), tincta (Ralfs), tithophora (Nordst.), trachycyrta (Reinsch), trachypleura (Lund.), trafalgarica (Wittr.), transiens (Gay), trigemmata (Delp.), trilobata (Reinsch), trinodula (Nordst.), triplicata

(Wolle), truncata (Nordst.), truncatella [Perty] (Rbh.), tumida (Lund.), Turpinii (Bréb.), undulata (Corda), Ungeriana [Naeg.] (Archer), urnigera (Nordst.), variolata (Lund.), ventricosa (Ktzg.), venusta [Bréb.] (Arch.), vogesiaca (Lem.), ? Weddelliana (Mont.), Wittrockii (Lund.), Wolleana (Lagerh.) OK.

Vaginaria S.F.Gray (1821) Arrang. brit. pl. 278 & 280; Bory 1822 dict. class. I 594, non Ktzg. 1836 (quae *Hydrocoleum* Ktzg. 1843) = *Microcoleus* Desmar. 1823 = *Chthonoblastus* Ktzg. 1843. S.F.Gray hat zuerst Oscillatoria Vaucher in mehrere Genera getrennt und hatte für Vaginaria nur 1 Art: *Vaginaria vulgaris* S.F.Gray = *V. terrestris* Bory = *Microcoleus terrestris* Desmar. = *Chthonoblastus Vaucheri* Ktzg. = *Oscillatoria vaginata* Vauch. (1803) = Vaginaria vaginata OK. Bory, der sich gern mit fremden Federn schmückte, hat dem Werke Gray's offenbar öfters entlehnt, ohne Gray zu citiren; hier hat er sogar den Namen übernommen und als seinen hingestellt. Die anderen Arten sind nach Rabenhorst fl. eur. alg. II 131—135 von *Chthonoblastus* = () übertragen: Vaginaria anguiformis [Harv.] (Ktzg.), Corium (Mont.), fusca (Oerst.), lacustris (Rbh.), monticola (Ktzg.), oligothrix (Ktzg.), paludosa (Ktzg.), Plantae (Bruegg.), repens [*Microc.* Hass.] (Ktzg.) OK. und Vaginaria maritima OK. = *Microcoleus m.* Bory ± 1825 = *Scytonema salina* Ktzg. 1836 = *Chth. salina* Ktzg. 1843.

Betreff der erwähnten Gattung *Oscillatoria* Vaucher, welche Vaucher in seinem Werke über Conferven 1803 p. 165—202 begründet und eingehend behandelt hat, ist zu erwähnen, dass Bory 1822 dafür das Wort *Oscillaria* in Dict. class. I 594, bez. 1827 mit „Bosc" als Autor l. c. XII 457 einführte mit der Bemerkung, er habe 15 Jahr alt (also im Jahre 1795) den Namen so gegeben, Bosc habe den Namen angenommen und Vaucher habe 1 Silbe hinzugefügt. Ich kann aber keine Publication von Bosc finden, wo der Name *Oscillaria* angewendet, also etwa vor *Oscillatoria* Vaucher 1803 eingeführt sei. Da einerseits Bory in solchen Angaben notorisch unzuverlässig war, andererseits mir die älteren Schriften von Bory sowohl (Mém. sur les genres Conferva et Byssus 1797) und Bosc (? Soc. d'hist. nat. de Bordeaux) hier nicht zugängig sind, so muss ich diese Prioritätsfrage offen lassen.

Vaucheria oder **Ectosperma**? Eine offene Frage. Ectosperma Vaucher 1800 (?) Mém. conf. p. 3 fide Pfeiffer nomencl. und 1803 Hist. conf. = Vaucheria DC. 1801 Bull. soc. philomatique Nr. 51 und 1805 fl. franç. Die Umbenennung seiner Gattung Ectosperma in *Vaucheria* DC. hat Vaucher selbst nicht angenommen; er schreibt 1803 l. c.: Le citoyen De Candolle, qui le premier, a essayé de classer les conferves d'après le principe de leur fructification, a bien voulu donner mon nom à cette famille, parce qu'elle était la première, dont j'avais reconnu les graines. Je les appelle Ectospermes de 2 mots grecs, qui signifient semences extérieures, parce que de toutes les conferves que j'ai observées, celles-là seules portent leurs ovaires au dehors des tubes. Es ist also unrichtig (cfr. Pfeiffer), für Vaucheria als 1. Publication Vaucher's Werk selbst zu citiren. In Lam. & DC. fl. franc. II 61—65 werden die Arten erst auf *Vaucheria* übertragen, bis auf 3, die bereits im Bulletin soc. philom. Nr. 51 benannt waren (Prairial an IX). Vorher in demselben Journal hatte DC. in Nr. 48 (Ventose an IX) eine Notice sur la fructification d'une nouvelle espèce de Conferve par J.P.Vaucher mit der Randnotiz Inst. nat. (was Vortrag im Institut national andeutet) gegeben, aber darin kommt der Name Ectosperma nicht vor, obwohl dazu auf t. XIII fig. 9 die Pflanze abgebildet ist. Ebensowenig kommt der Name Ectosperma in der Mémoire sur les graines des conferves, lu à la

societé de physique et d'hist. nat. de Genève le 27. germinal an VIII par Pierre Vaucher vor, welche erst im tome LII vom Floréal an IX des Journal de phys. de Genève p. 344—359 t. 3 erschienen ist und einen Hinweis auf die vorher im Bull. philom. gegebene Notiz enthält (wobei aber das Citat falsch ist und auf eine ganz andere Notiz von DC. führt). Demnach wäre factisch Vaucheria als im Jahre 1801 (Pairial an IX) erschienen, älter als Ectosperma Vaucher 1803. Nun giebt es aber nach Pritzel noch eine gleichbetitelte in Paris 1800 erschienene Ausgabe von Vaucher Mémoires sur les graines des Conferves, worin nach Pfeiffer der Name Ectosperma stehen soll. Ich habe diese Pariser Ausgabe von 1800 nicht gesehen und solange dies nicht geschieht, bin ich auch nicht sicher, ob darin wirklich der Name Ectosperma vorkommt, denn Pfeiffer citirt aus zweiter Hand und p. 3 könnte wohl t. 3 bedeuten. Ich lasse also die Frage noch offen und will bloss die Arten aufführen, die unter Ectosperma schon benannt sind: Ectosperma appendiculata, caespitosa, clavata, cruciata, geminata, hamata, multicornis, *orata*, racemosa, sessilis, terrestris Vauch. E. ovata, ist jetzt zu E. bursata zu stellen. Von allen diesen Arten ist keine einzige auszuschliessen (2 Arten finde ich sonst nicht erwähnt), sodass die eventuelle Veränderung des Namens keine Berechtigung hätte. Vorläufig bleibt aber Vaucheria giltig, weil die ältere Angabe für Ectosperma noch zu bestätigen ist.

Vertebrata S.F.Gray (1821) Arrang. brit. pl. I 338 = *Grammita* Bonnem. 1822 = *Dicarpella, Brongniartella & Grateloupella* Bory 1823 = *Polysiphonia* Grev. 1824 = *Hutchinsia* C.Ag. 1817 non R.Br.* 1812. Zuerst hatte C.Agardh die Gattung ziemlich in jetziger Umgrenzung *Hutchinsia* genannt. Da dieser Name aber schon seit 1812 für eine noch heute anerkannte Crucifere gilt, musste ein anderer Name dafür genommen werden. Statt nun einen der 5 älteren Namen, die J.Ag. in sp. g. ord. alg. II (1863) p. 901 selbst citirt, zu nehmen, wurde *Polysiphonia* willkürlich vorgezogen, weil er nur für *Hutchinsia* Ag. non R.Br. substituirt war. Unter Vertebrata hat Gray nur 1 Art; er hatte diese von *Hutchinsia* getrennt und basirt auf *Conferva polymorpha* L. (1753), Engl. Bot. tab. 1764, Dillw. 44 = *Ceramium fastigiatum* Roth 1800 = *Hutchinsia fast.* Ag. = *Polysiphonia fast.* Grev. = *Vertebrata fast.* Gray = Vertebrata polymorpha OK. Ruprecht will hierfür *Polisteo* Donati gelten lassen, aber der Name ist nicht lateinisch gegeben worden, kann also nicht gelten.

Die Arten sind nach J.Ag. sp. g. ord. alg. II (1863!) 901—1048 von *Polysiphonia* = ( ) bez. älteren Synonymen = [ ] übertragen und nach Kuetzing tab. phyl. vol. 13/14 (1863—64!) mit dessen neuen oder von Agardh übersehenen Arten ergänzt. Die Arten dieser Gattung sind grösstentheils recht leichtwerthig und vielfach identisch, da Agardh nur wenige Arten von Kützing anerkannte und die meisten als species inquirendae nachtrug. Kützing hält l. c. die von Agardh z. Th. eingezogenen Arten aufrecht — die ich indess in nachfolgende Liste nicht aufgenommen habe. Ein künftiger Monograph wird tüchtig unter diesen Microspecies aufzuräumen haben. Zunächst sind einige Artennamen zu ändern:

Polysiphonia abscissa Hk. & Harv. Lond. Journ. IV 266 = *P. microcarpa* Hk.& Harv. l. c. 265 = Vertebrata microcarpa OK.

P. arenaria Harv. 1847 non Ktzg. 1845 = *P. arenicola* Ktzg. = V. arenicola OK.

P. nigrescens Harv. = *Conferva nigrescens* Huds. 1778 (Engl. Bot. ± 1807) = *Conferva fucoides* Huds. 1762 fl. angl. 485 = V. fucodes OK.

P. aculeifera Ktzg. 1849 non Zanard. 1847 = V. Kuetzingiana OK.
P. laxa Harv. [in Ag. l. c. p. 984, fehlt im Register] 1845/60 non Ktzg. 1843 = V. Agardhiana OK.

Die anderen „Arten" sind: Vertebrata acanthina (J.Ag.), aculeata [C.Ag.](Ktzg.), adscendens (Menegh.), amoena (Ktzg.), angustissima (Ktzg. „Sond."), anigona (Hk.&Harv.), arachnodea [C.Ag.](J.Ag. 1863 non 1842 †), arborescens (Ktzg.), arctica (J.Ag.), arenaria (Ktzg.), Argus (Ktzg.), asperula (Ktzg.), aterrima (Hk.&Harv.), atra (Zanardini), atricapilla (J.Ag.), atrorubescens [Dillw.](Grev.), aurata (Harv.), australis [C.Ag.] (J.Ag.), Baileyi [C.Ag.](J.Ag.), bambusina (Menegh.), Bangii (Ktzg.), Bartlingiana (Ktzg.), Biasolettiana [C.Ag.](J.Ag.), Binderi (Ktzg. „Sond."), bipinnata (Post&Rupr.), Blandii (Harv.), breviarticulata [C.Ag.](Zan.), Brodiaei [Dillw.](Grev.), byssacea (Ktzg.), byssodes [Good.&Woodw.](Grev.), caespitula (Ktzg. „Sond."), callitricha (Ktzg.), calothrix (Harv.), camptoclada (Mont.), cancellata (Harv.), Castagnei (Ktzg.), ceratoclada (Mont.), cervicornis (Ktzg.), chrysoderma (Ktzg.), cloiophylla [C.Ag.](J.Ag.), coarctata (Ktzg.), codiicola („Zan." Ktzg.), Colensoi (Hk.&Harv.), collabens [C.Ag.] (Ktzg.), comatula (Ktzg.), commutata (Ktzg.), complanata [Clem.](Harv.), condensata (Ktzg.), corallodes (Ktzg. „Suhr"), corymbifera [C.Ag.](Harv.), corymbosa (J.Ag.), crassiuscula (Harv.), curta (Ktzg.), cuspidata (J.Ag.), cymosa (Ktzg.), dalmatica (Ktzg.), dasyaeformis (Zan.), decipiens (Mont.), dendritica [C.Ag.] (Hk.&Harv.), denticulata (Ktzg.), denutata (Ktzg.), Derbesii (Ktzg. „Solier"), deusta [Wulf.](J.Ag.), dichocephala (Ktzg.), dichotoma (Ktzg.), dictyura (J.Ag.), Dillwynii (Ktzg.), disticha (Zan.), divaricata [C.Ag.](Ktzg.), divergens (J.Ag.), dumosa (Hk.&Harv.), dysanophora (Ktzg.), echinata (Harv.), elongata (Harv.), elongella [Huds.](Harv.), ericodes (Harv.), erythraea (J.Ag. „Schousb."), erythrocoma (Ktzg.), exigua (Ktzg.), exilis (Harv.), falcata (Ktzg.), fasciculata (Ktzg.), ferox (J.Ag.), ferulacea (J.Ag. „Suhr"), fibrata [Dillw.](Harv.), fibrillosa [Dillw.](Grev.), Figariana (Zan.), filipendula (Harv.), flabelliformis (Hk.&Harv.), flabellulata (Harv.), flexella [C.Ag.](J.Ag.), flocculosa [C.Ag. „Grat."](Ktzg.), foeniculacea [C.Ag. „Drap."](J.Ag.), forcipata (Harv.), fracta (Harv.), frutex (Harv.), fruticulosa [Wulf.](Spr.), funebris (J.Ag. „DeNot."), furcellata [C.Ag.](Harv.), fuscescens (Harv.), Gaudichaudii [C.Ag.](J.Ag.), glomerulata [C.Ag.](Endl.), gonatophora (Ktzg.), Gorgoniae (Harv.), Guernisaci [Crouan](J.Ag.), haematites (Ktzg.), hamulifera (Ktzg.), hapalacantha (Harv.), Harlandii (Harv.), Harveyi (Bail.), havanensis (Mont.), Heringii (Harv.), hirta (J.Ag.), hispida (Zan.), Hookeri (Harv.), humilis (Ktzg.), hypnodes (Welw.), Hystrix (Hk.&Harv.), implexa (Hk.&Harv.), impolita (Zan.), incompta (Harv.), incurva (Zan.), infestans (Harv.), insidiosa (J.Ag. „Grev."), intricata (J.Ag.), juncea (Ktzg.), Kellneri (Zan.), lasiorhiza (Ktzg.), laxa (Ktzg.), laxiuscula (Ktzg. „Menegh."), lepadicola [Lyngb.](Ktzg.), leptoclada [Mont.](Ktzg.), leptura (Ktzg.), linocladia (Ktzg.), longiarticulata (Zan.), lophura (Ktzg.), lophurodes (Ktzg.), lusitanica (Ktzg. „Mont."), lutensis (Zan.), Lyalii (Hk.&Harv.), macrocephala (Zan.), macrodonia (Ktzg.), Mallardiae (Harv.), Marrowii (Harv.), melanochroa (Ktzg.), mollis (Hk.&Harv.), monilifera (Hk.&Harv.), monocarpa (Mont.), multicapsularis (Zan.), myriococca (Ktzg.), nana (Ktzg.), nebulosa (Zan.), neglecta (Harv.), nigrita (Sond.), nitens (Menegh.), nodifera (Ktzg.), nutans (Mont.), obscura [C.Ag.](J.Ag.), Olneyi (Harv.), opaca [C.Ag.](Zan.), ophiocarpa (Ktzg.), Orbigniana (Ktzg.), ornata (J.Ag.), paniculata (J.Ag.),

pantophlaea (Ktzg.), Papeana (Ktzg.), parasitica [Huds.](Grev.), parvula (Zan.), patens (Grev.), patula (Ktzg.), Patersonii (Sonder), pauperula (Ktzg.), Pecten (Aresch.), Pecten-Veneris (Harv.), pectinella (Harv.), pennata [Roth](J.Ag.), phleborhiza (Ktzg.), polycarpa (Ktzg.), polychotoma (Ktzg.), polyphora (Ktzg.), polyphyta (Ktzg.), purpurea [C.Ag.](J.Ag.), pycnocoma (Ktzg.), pycnophlaea (Ktzg.), pygmaea (Ktzg.), radicans (Ktzg.), regularis (Ktzg.), repens (Ktzg.), Requienii [Ktzg.](Mont.), Richardsonii (Hk.&Harv.), rigens [Schousb.](J.Ag.), rigidula (Ktzg.), robusta (Ktzg.), Roeana (Harv.), rostrata (Sond.), rudis (Hk.&Harv.), rufolanosa (Harv.), rugulosa (Ktzg.), rutilans (Ktzg.), sanguinea [C.Ag.](Zan.), saxicola (Zan.), scoparia (Ktzg.), scopulorum (Harv.), secunda [C.Ag.](Zan.), secundata (Ktzg.„Suhr"), senticulosa (Harv.), sertulariodes [Grat.](J.Ag.), setigera (Ktzg.), simpliciuscula (Crouan), simulans (Harv.), Solieri (J.Ag.), spiculifera (Ktzg.„Zan."), spinifera (Ktzg.), spinosa [C.Ag.](J.Ag.), spinosissima (Harv.), spinulosa (Grev.), squarrosa (Ktzg.), Stangeri [Harv.](J.Ag.), stictophlaea (Ktzg.), Stimpsonii (Harv.), strictissima (Hk.&Harv.), strictodes [Lyngb.](Ktzg.), stuposa (Ktzg. „Zan."), subadunca (Ktzg.), subcontinua [C.Ag.](J.Ag.), subtilissima (Mont.), subulata [Ducl.](J.Ag.), subulifera [C.Ag.](Harv.), succulenta (Harv.), Sullivanae (Hk.&Harv.), tasmanica [Sond.](J.Ag.), tenebrosa (Harv.), tenella [C.Ag.](J.Ag.), tenerrima (Ktzg.), tenuistriata (Hk.&Harv.), thuyodes (Harv.), Thwaitesii (Harv.), thyrsigera (J.Ag.), trichodes (Ktzg.), tripinnata (Harv.), umbellifera (Ktzg.), urbana (Harv.), urceolata [Lightf.](Grev.), utricularis (Zan.), vaga (Ktzg.), vagabunda (Harv.), variabilis (Hk.&Harv.), variegata [C.Ag.](Zan.), veneta (Zan.), versicolor (Hk.&Harv.), verticillata (Harv.), vestita (J.Ag.), Vidovichii (Ktzg.„Menegh."), Villum (J.Ag.), violacea [Roth](Grev.), virgata [C.Ag.](Spr.), Woodii (Harv.) OK.

Vidalia = Euspiros.

Virsodes (oides) Donati (1750) Storia nat. marina; 1753 deutsche Ausgabe mit lateinischer Diagnose pag. 30 t. 3 = *Virson* Ad. (1763) fam. II 13 = *Vesicularius* Roussel (1806) flore du Calvados 95 p. p. maj. = *Halidrys* Stackh. (1809) Mém. soc. nat. Mosc. II 52 und 63, non al., = *Fucus* Decne. & Thuret 1843 & auct. (L. p. p. minima; genus vitiosum). Die älteste Begründung der Gattung seitens Linné in Genera pl. 1737 basirt auf Réaumur's Abhandlung in den Acta der Pariser Academie für 1711 tab. 9—11; dort ist von Réaumur abgebildet: *Fucus serratus*, *vesiculosus* L., *Corallina* sp. und noch 1 oder 2 andere Genera. Réaumur beschrieb zuerst die Fructificationsorgane von Meeresalgen, fasste aber *Fucus* im weitesten Sinne. *Fucus* ist ebenso bei Linné ein Genus fast gleichwerthig mit Fucaceae, Florideen u. a. Tangen, dessen Name merkwürdigerweise sich erhalten hat, während ähnliche Gattungen, wie Lichen L. und Fungus, Muscus, Palma, Gramen, Filix anderer Autoren verschwunden, bez. obwohl öfter noch nach 1735 gebraucht, nicht wieder zur Geltung gekommen sind. Von Linné's 94 *Fucus*-Arten gehören nur 4 zur Gattung *Fucus* Dcne. & Thuret.

Donati, der schon im vorigen Jahrhundert ein Algensystem entwarf (cfr. S. 880), bildet die im adriatischen Meere nur vorkommende blasenlose Varietät von *Fucus vesiculosus* ab und giebt schon microscopische Details über Receptakel und Fruchtkörper. Er erwähnt nebenher noch eine zweite Art; aber die Gattungsdiagnose: Caule tereti ramis planis & aequalibus summitate bifida aut trifida turgida entspricht *Fucus* im modernen Sinne. Die ausgehöhlten Receptakel auf den turgiden terminalen Fruchtständen erklärt er für weiblich (sie sind wohl

polygam), die auf dem Thallus zerstreuten für männlich. Die Gattung ist vor dem Anfang der Speciesnomenclatur schon von *Fucus* L. isolirt worden, sodass auch deshalb eine Reduction der Gattung *Fucus* L. auf diese Species unzulässig ist. Adanson kürzte den Namen Virsoides in *Virson* ab und trennte *Fucus* L. in mehrere Gattungen. Vor *Fucus* Dcne. & Thuret 1843 sind noch einige Namen für diese Gattung aufgestellt worden, doch Virsodes ist der älteste. Die Arten sind von *Fucus* nach J.Ag. sp. g. ord. alg. I übertragen: Virsodes ceranodes (L.), distichum (L.), evanescens (C.Ag.), furcatum (C.Ag.), pygmaeum (Hering), serratum (L.), vesiculosum (L.) OK.

Zygnema = Lucernaria.

Nachträge.

Zu Seite 1. **Christophoriana.** Huth (cfr. Engler, bot. Jahrb. 1891 Literaturber. p. 21) zieht *vesicatoria* [L.f.] zu capensis [L.] und gracilis [Vent. 1803] zu *hirsuta* [Poir. 1810] — letzteres hat der Priorität nach umgekehrt stattzufinden — und stellt eine neue Art auf: *Knowltonia rotundifolia* Huth, die nun zu Christophoriana rotundifolia OK. wird.

Zu Seite 16: **Alyssum.** Es sind noch die Arten von *Vesicaria* unter Alyssum zu stellen. Bereits richtig waren früher unter Alyssum benannt und sind zu erneuern: Alyssum arcticum* Hornem. „Wormsk." und utriculatum* L.

Zu verändernde Artennamen sind:

Vesicaria Ludoviciana DC. ex *Alyssum Ludov.* Nutt. 1818 = *Ves. globosa* Desv. 1813 = Alyssum globosum OK.

V. montana Gray non Alyssum m. L. = A. Grayanum OK.

Clastopus purpureus Boiss. „Bge." 1867 non Al. purpureum OK. (*Vesic. purp.* Gray 1852) = A. Clastopus OK.

V. montevidensis Eichl. Dec. 1865 = *V. mendocina* Phil. 1864 = A. mendocinum OK.

Ausserdem mit bis auf den Auslaut unverändert von *Vesicaria* übertragen: Alyssum alpinum (Nutt.), argyreum (Gray), auriculatum (Engelm.), Berlandieri (Gray), densiflorum (Gray), digitatum (C.A.Mey.), Engelmannii (Gray), Fendleri (Gray), gnaphalodes (Boiss.), Gordonii (Gray), graecum (Reuter), gracile (Hk.), grandiflorum (Hk.), lasiocarpum (Hk.), Lindheimeri (Gray), Nuttallii (Tor.&Gray), pallidum (Tor.&Gray), recurvatum (Engelm.), repandum (Torr.&Gray „Nutt."), Shortii (Tor.), stenophyllum (Gray), vestitum (Desv.) OK.

Zu Seite 27: **Coulterina.** OK. = *Physaria* § Nutt. in Torr.&Gray 1836, Rchb. (1841 genus) non (—um) *Pers. 1795. Die von den nordamerikanischen Floristen gut von *Vesicaria* abgetrennte Gattung muss wegen des homonymen giltigen älteren Pilzgenus anders benannt werden; sie sei Professor John M. Coulter, dem Editor der Botanical gazette und der Rocky Mountain Flora gewidmet. Die Arten sind: Coulterina didymocarpa [Hk.](Gray), Geyeri (Gray), oregana (Watson), Newberryi (Gray) OK.; cfr. Seite 35.

Zu Seite 27: **Erysimum.** Es sind noch die Arten von *Streptanthus* und *Arabis* mit Erysimum zu combiniren. Wegen der Homonyme ist ein Verzeichniss der giltigen Erysimum-Arten erforderlich; das ist indess eine unsichere Sache, weil Manche ± 100, BHgp. nur 15—20 Arten annehmen. Eine Anzahl Arten habe ich schon in der Clavis von E. hieracifolium auf S. 28 eingezogen,

aber noch nicht alle Synonyme dazu gegeben und möchte dies ohne erneuerte Untersuchung für die aussereuropäischen Arten nicht thun. Die vielen Boissierschen meist zu E. hieracifolium gehörigen Arten beruhen auf werthlosen Merkmalen wie ⊙ : ⊙⊙ : 4 und überwiegendes Vorhandensein bald von Sternhaaren, bald von bifiden Haaren und sind hier nicht weiter berücksichtigt. Die europäischen Erysimum-Arten excl. *Arabis* habe ich früher (1884) in meinen Notizen zu Nyman, Consp. wie folgt geordnet:

Stylus nullus vel brevissimus incrassatus. Siliquae valvae dorso haud alato carinatae.

Folia pilosa pilis stellatis et bifidis lanceolata linearia acuta sessilia. Petala flavum rubra.

Pedunculi calycibus 2—3 × longiores E. cheiranthodes L.

Variat: α normale. Caulis simplex — 60 cm altus foliis edentatis.

β procumbens Wallm. Nanum — 12 cm altum.

γ micranthum OK. (Buek) Folia grosse dentata.

δ ramosum OK. Caulis ramosus vel foliis axillaribus fasciculatis.

Pedunculi calycibus aequilongi vel breviores.

Cotyledones plerumque incumbentes. Flores flavi (rarius rubri).

Siliquae maturae divaricatae vel recurvatae basi latiore pedicellis brevissimis crassis. E. repandum L. variat:

α normale. Ramosissimum diffusum foliis denticulatis.

β simplex DC. Eramosum erectum vel ramis brevissimis.

γ graecum OK. (Boiss.) Folia integerrima linearia.

Siliquae erectae vel erecto patentes lineares basi angustatae pedicellis angustioribus.

Siliquae dorso complanatae. E. crepidifolium Rchb. Variat:

α normale Folia ± denticulata.

β calycinum OK. (Gris.) Folia inferiora lanceolata denticulata, sup. integerrima linearia.

γ Boryanum OK. (Boiss. & Heldr.) Folia omnia integerrima late linearia pilosiora.

δ aciphyllum OK. (Boiss. em.) Folia lineara setacea.

Siliquae dorso rotundatae (sed fr. matur. non vidi) E. versicolor Andrz.

Siliquae exacte tetragonae (cfr. S. 28) E. hieracifolium L.

Cotyledones variantes. Flores rubri (*Cheiranthus* Pers.) E. linifolium Sp.

Cotyledones accumbentes: § Cheiranthus. Die Arten sind inzwischen von R. von Wettstein auf Erysimum übertragen; cfr. Oestr. Bot. Ztg. 1889 p. 283.

Folia glaberrima ovata oblonga obtusa amplexicantia. Flores albidi § *Conringia*: E. orientale R.Br. (L.), E. austriacum Bmg. (Jacq.) E. planisiliquum Steud. (F. & M.)

Stylus filiformis. Siliqua anceps valvis dorso alato carinatis E. cuspidatum DC.

Von exotischen Arten ausser denen der § Cheiranthus, § Arabis, § Streptanthus sind noch vielleicht anzuerkennen: Erysimum ? deflexum Hk.f. & Th., ? funiculosum Hk.f. & Th., ? longisiliquum Hk.f. & Th., macilentum Bge. macradenium Gay, oleaefolium Gay, ? pachycarpum Hk.f. & Th., Perowskianum F.v.M., sisymbriodes C.A.Mey., stigmatosum Franchet, strophodes Boiss., ? Thomsonii Hk.f. & Th., Tilinii Gay. Ferd. von Mueller hat *Blennodia* R.Br. zur 1. Hälfte zu Sisymbrium, zum anderen Theil zu Erysimum gestellt und führt unter Erysimum davon auf: Erysimum Blennodia F.v.M. (= *Bl. canescens* R.Br.), blennodiodes F.v.M., brevipes F.v.M., Cunninghamii F.v.M. [Bth.], curvipes F.v.M.

und *E. capsellimum* F.v.M. olim *Capsella blennodina* F.v.M. = Erysimum blennodinum OK.

Von *Streptanthus* ist noch (cfr. S. 29) zu übertragen: Erysimum bracteatum (Gray), Breweri (Gray), carinatum (Wright), cordatum (Nutt.), flavescens (Hk.), glandulosum (Hk.), heterophyllum (Nutt.), hispidum (Gray), hyacinthodes (Hk.), maculatum (Nutt.), platycarpum (Gray), polygalodes (Gray) OK. und *Streptanthus repandus* Nutt. (non Erys. rep. L.) = Erysimum Nuttallianum OK.

Die Arten von *Arabis* übertrage ich ohne Revision auf Erysimum; vorher haben den Artennamen zu wechseln:

Arabis canescens Nutt. in Tor.&Gray I 83 = *A. puberula* Nutt. l. c. 82 = Erysimum puberulum OK.
A. perfoliata Lam. = *Turritis glabra* L. = E. glabrum OK.
A. spathulata Nutt. 1838, non DC. 1824, = E. Nuttallii OK.
A. Turczaninowii Led. 1842 = *Turritis falc.* Turcz. 1840 = E. falcatum OK.
A. incarnata Led. 1831 „Pallas“ in DC. 1821 = *Sterenia cheiranthodes* DC. 1821 = *Cheir. fruticulosum* J.Meyer 1786 = E. fruticulosum OK.
A. fruticulosa C.A.Mey in Led. 1831 non E. frutic. OK. = E. frutescens OK.
A. brassiciformis Wallr. 1822 = *Brassica alpina* L. 1767 = E. alpinum Baumg. 1816
Erys. alpinum Wettst. 1889 (*Cheiranthus a.* L.) non Baumg. 1816 (*Brassica a.* L.) = E. Wettsteinianum OK.
Arabis vochinensis Spr. 1813 = *Draba mollis* Scop. 1772 = E. molle OK.
A. Scopoliana Boiss. ex *Draba ciliata* Scop. = E. ciliatum OK.
A. ciliata R.Br. 1813 non Erys. cil. OK. = *Turritis rupestris* Hoppe = E. rupestre OK.
A. mollis Stev. ± 1810 non E. molle OK. (Scop. 1872) = E. Stevenianum OK.
A. deflexa Boiss. non Erys. defl. Hk. f. & Th. = E. lycicum OK.
A. glandulosa Kar. & Kir. non Erys. gland. OK. = E. Karelinianum OK.
A. longisiliqua Presl non Erys. longisil. Hk.f. & Th. = E. Preslianum OK.

Mit gleichen Artennamen von *Arabis* übertragen: Erysimum Allionii (DC.), alpestre (Schleich.), alyssodes [*Sterenia* Adams & Fisch.](BHgp.), ambiguum (DC.), amplexicaule (Edgw.), androsaceum (Fenzl), arcuatum [(A.Gray)], arenosum [L.](Scop.), aubrietiodes (Boiss.), Aucheri (Boiss.), auriculatum (Lam.), blepharophyllum (Hk. & A.), bryodes (Boiss.), Cadmea (Boiss.), Carduchorum (Boiss.), cebennensis (DC.), collinum (Tenore), conringiodes (Ball), crassifolium (Ledeb.), decumbens (Ball), dentatum [Raf.](Tor. & Gray), drabiforme (Schl.), Dregeanum [*Turritis* Sond.], Drummondii (Gray), eriopodum (Turcz.), erubescens (Ball), erysimodes (Kar. & Kir.), falklandicum (Hk.), flagellosum (Miq.), flaviflorum (Bge.), Halleri (L.), hirsutum [L.](Scop.; incl. var. Gerardi OK. Flora Leipzig & var. sagittatum Rchb.), Hollboellii (Horn.), ionocalyx (Boiss.), laevigatum (Poir.), laxum (Sib. & Sm.), longirostre (Wats.), Ludovicianum (C.A.Mey.), lusitanicum (Boiss.), lyratum (L.), Montbretianum (Boiss.), murale (Bert.), neglectum (Schult.), nepetifolium (Boiss.), nudicaule (E.Mey.), nudum (Belang.), ochroleucum (Boiss. & Heldr.), pachyrhizum (Kar. & Kir.), parvulum (Dufour), patens (Sull.), patulum (Gray „Grah.“), pendulum (L.), petiolare (Gray), petraeum [L.](Crantz), Piasezkii (Maxcz.), platyspermum (Gray), procurrens (Waldst. & Kit.), Pseudoturritis (Boiss. & Heldr.), pubicalyx (Miq.), purpureum (S. & S.; Boiss.), resediflorum (HBK. = *Nasturtium arabiforme* DC. cfr. pag. 22 & 25), saxatile (All.), serpyllifolium (Vill.), serra-

tum (Fr.&Sav.), sinuatum (Led. „Turcz.“), spathulatum (DC.), Stelleri (DC.), strictum (Huds.), sulfureum (Boiss.), taraxacifolium (Anders.), tibeticum (Hk.f. & Th.). trichopodum (Turcz.), Turrita (L.), vernum [L.](R.Br.), yokoscense (Fr.& Sav.) OK.

Zu Seite 30. **Hesperis** incl. *Sisymbrium, Malcolmia, Mathiola, Aubrietia* und *Braya.* Die Artennamen sind noch zu übertragen. Es sind schon richtig unter Hesperis benannt: Hesperis africana L. [*Malcomia* R.Br.], Alliaria L. (*Sisymbrium* Scop.), alyssifolia DC. (*Mathiola albicaulis* Boiss.), alyssodes Pers. [*Malc.* DC.], aprica Poir. [W.], arenaria Desf. (*Malc.* DC.), armena Boiss., bicuspidata DC. [W.], breviscapa Boiss., campicarpa Boiss., Chia Lam. [L.; *Malc.* DC.], crenulata DC., cretacea Adams, Cupaniana Guss., dentata L. 1753 (*Sis. bursifolium* L. 1756), erysimodes OK. (*Sis.* Desf.), glabra Boiss. & Noë, glutinosa Visiani 1820 (*Hesperis secundiflora* Boiss. 1842), humilis Boiss., ?hyrcanica Spr., Kotschyana Fenzl, lacera L. (*Malc.* DC.; *Math.* Spr.), laciniata All., leucoclada Boiss., littorea Lam. (*Malc.* R.Br.), lyrata Lam., maderensis OK. (*Math.* Lowe), maritima Lam. (*Malc.* R.Br.), matronalis L., millefolia OK. [Jacq.](*Sis.* Ait.), multicaulis Boiss., odoratissima Poir. (*Math.* R.Br.), paduri-folia O.Ktze., parviflora DC. (*Malc.* R.Br.), patula Lag.; Steud. (*Malc.* DC.), pendula DC., persica Boiss., podocarpa (Boiss.), provincialis L. (*Math. tristis* R.Br. non H. tr. L.), pulchella DC. (*Malc.* Boiss.), pygmaea Delile, quadrangula Boiss. (incl. des nachherpublicirten *H. pulmonariodes* Boiss.), ramosissima Desf., rigida Sibth. (*Malc. lyrata* S. & S. non Lam.), reniformis Boiss., scabrida Boiss., sinuata Lam. (*Math.* R.Br.), Steveniana DC., tatarica Pall. (*Math.* DC.), thyrsodea Boiss. tricuspidata Lam. (*Math.* R.Br.), tristis L., unguicularis Boiss., violacea Boiss.

Folgende Arten sind mit unveränderten Namen (bis auf den Auslaut) nach Eug. Fournier's Monographie von *Sisymbrium* [Recherches anatomiques et taxonomiques sur la famille des Crucifères, 1865] unter Hinzufügung einiger später aufgestellten Arten übertragen: Hesperis abyssinica (Fourn.), aculeolata [(Boiss.)], alpina [*Braya* Sternb. & Hoppe](Fourn.), amplexicaulis (A.Gray), andina (Phil.), anomala (Wedd.), antarctica (Fourn.), arctica (Fourn.), Arnottiana (Gill.), arundana (Boiss.), Assoana (Loscos & Pardo), athrocarpa (Gray), auriculata (Gray), axillaris (Hk. & Th.), Belangeri (Fourn.), Berlandieri (Fourn.), Berteroana (Phil.), Bourgeauana [Webb](Fourn.), *brachycarpa* (Richardson), brassiciformis (C.A.Mey.), brevipes (Kar. & Kir.), Burchellii (DC.), cabulica (Hk.& Th.), calycina [Desv.](Wedd.), capensis (Thbg.), ciliolata (Fourn.), cochalguensis [Barn.](Wedd.), confusa (Fourn.), contorta (Cav.), Coulteri (Hemsl.), corniculata (Cav.), corymbosa (Phil.), crassifolia (Cav.), Cumingiana (F.& M.), dahurica (Turcz.), damascena (Boiss.), decipiens (Bge.), deltodea (Hk. & Th.), diffusa (Gray), exacodes (DC.), exasperata (Sond.), falcosa [Hochst.](Fourn.), flavissima (Kar. & Kir.), foliosa (Phil.), fragilis (Wedd.), frutescens (Gill.), fugax (Lag.), Galleotiana (Fourn.), gariepina (Burch.), glauca (Nutt.), gracilis (Wedd.), granatensis (Boiss.), Griffithiana (Boiss.), halophila (C.A.Mey.), *Hartwegiana* (Fourn.), heteromalla (C.A.Mey.), himalaica [Edgw.](Hk. & Th.), hispanica (Jacq.), hispidula [DC.](Planch.), humifusa (Vahl), imbricatifolia [Barn.] (Wedd.), incisa (Englm.), iriodes (Boiss.), Jacquemontii (Fourn.), juncea [W.](MB.), Kralickii (Fourn.), lasiocarpa (Hk. & Th.), lasioloba (Boiss.), laxiflora (Boiss.), Lechleri (Fourn.), leptocarpa (Hk. & Arn.), Limosella [Bge.](Fourn.), Loeselii (L.), longepedicillata (Fourn.), linifolia (Nutt.), littoralis (Phil.), magellanica [Pers.](Hk.), malcolmiodes (Coss. & Dur.), Mandonii (Fourn.), maxima (Hochst.), Meyeri (Led.), minutiflora (Hk.& Th.),

mollissima (C.A.Mey.), myriophylla (W.), nana (DC.), *niagarensis* (Fourn.), nivea (Phil.), officinalis [L.] (Scop.), oligantha (Wedd.), Orbignyana (Fourn.), orophila (Wedd.), Palmeri (Hemsl.), Parryi (Hemsl.), parvifolia (Phil.), patula (Fourn.), pauciflora (Nutt.), peruviana (DC.), petraea (Phil.), Piasezkii (Maxcz.), pinnatifida [Lam.] (DC.), polyceratia (L. incl. var. runcinata OK.; Lag.), polysperma (Fourn.), Preauxiana (Webb), primulifolia (Thoms.), pumila (Steph.), pusilla [A.Gray] (Wedd.), ramosa (Fourn.), ramulosa (Poir.), Remyana (Wedd.), rigidula (Dcne.), ruderale (Jord.), sagittata (Hk. & Arn.), salsuginea (Pall.), Schaffneri (Hemsl.), scholaris (Fourn.), septacea (Wedd.), septulata (DC.), siliquosa (Fourn.), solidaginea (Planch.), Sophia (L. incl. *sophiodes* Fisch.), spathulifolia (A.Gray), spectabilis (Hk. & Th.), stenophylla (Gill.), streptocarpa (Fourn.), strictissima (L.), stricta [Camb.] (Hk. & Th.), subspinescens (Bge.), subulata (Fourn.), suffruticosa (Barn.), supina (L.), tanacetifolia (L. non Wall.), Thaliana [L.] (Gay & Monnard), Thomsonii (Hk. f.), tibetica [Hk. & Th.] (Fourn.), Tilingii [Rgl. & Til.] (Fourn.), titicatensis (Walp.), torulosa (Desf.), toxophylla [MB.], (C.A.Mey.), tripinnata [Burch.] (DC.), Turczaninowii (Sond.), uniflora [Hk. & Th.] (Fourn.), verna [Koch] (Fourn.), Villarsii (Jord.), virgata (Nutt.), Virlettii (Fourn.), Wallichii (Hk. & Th.), Weddellii (Fourn.), wolgense (MB.), Zanonii (J.Gay) OK. Die cursiv gedruckten Arten sind von anderen Autoren wieder eingezogen worden.

Ausserdem sind noch von *Braya*, *Malcolmia*, *Mathiola* zu übertragen: Hesperis arabica (*Math.* Boiss.), aspera (*Math.* Boiss.), bicolor (*Malc.* Boiss. & Heldr.), bicornis [S. & S.] (*Math.* DC.), Broussonetii (*Malc.* DC.), Bungei (*Malc.* Boiss.), cabulica [Boiss.] (*Malc.* Hk. & Th.), chenopodifolia (*Math.* F. & M.), chorastanica (*Math.* Boiss. „Bge."), circinnata (*Math.* Boiss. „Bge."), cymbalaria (*Malc.* Heldr. & Boiss.), damascena (*Math.* Boiss.), dubia [*Platypetalum* R.Br.] (*Malc.* BHgp.), dumulosa (*Math.* Boiss. & Buhse), elliptica (*Math.* R.Br.), Eschscholtziana (*Aphragmus* DC., *Braya* BHgp.), farinosa (*Math.* Boiss. „Bge."), fenestralis [L. f.] (*Math.* R.Br.), flavida (*Math.* Boiss.), flexuosa (*Malc.* S. & S.), fragrans (*Math.* Bge.), glabella (*Braya* Richards.), glandulosa (*Math.* Vis.), graeca (*Malc.* Boiss. & Spr.), incana [L.] (*Math.* R.Br.), involucrata [*Platypetalum* Bge.], Ledebourii (*Malc.* Boiss.), limosellodes (*Braya* Led. „Bge."), livida [Del.] (*Math.* DC.), lunata (*Math.* DC.), Meyeri (*Malc.* Boiss.), montana (*Math.* Boiss.), nubigena [*Eudemia* Hb. & Bpl.] (*Braya* BHgp.), obovata (*Math.* Bge.), Orsiniana (*Malc.* Ten.), ovatifolia (*Math.* Boiss.), pilosa (*Braya* Hk.), rupestris [*Eudemia* Hb. & Bpl.], revoluta (*Math.* Boiss. „Bge."), robusta (*Math.* Bge.), rosea (*Braya* Bge.), siliquosa (*Braya* Bge.), strigosa (*Malc.* Boiss.) Stoddartii (*Math.* Bge.), thessala (*Math.* Boiss. & Orph.), torulosa [*Sis.* Desf.; *Malc.* Boiss. incl. *Malc. contortuplicata* Steph., *runcinata* C.A.Mey., *scorpiuroides* Boiss. und *taraxacifolia* Balb.; cfr. Acta h. Petr. 1887], varia [S. & S.] (*Math.* DC.), versicolor (*Braya* Turcz.), uniflora *Braya* Hk. & Th.) OK.

Zu verändernde Speciesnamen waren oben unter den schon früher als Hesperis benannten: *bursifolium* = dentata, *lyrata* = rigida, *pulmonariodes* = quadrangula, *secundiflora* = glutinosa, *tristis* = provincialis; ausserdem sind unter Anschluss an Fournier's Monographie etc. noch zu ändern:

Mathiola parviflora R.Br. 1813 non Hesp. p. DC. 1805
= Hesperis micrantha OK.

Sisymbrium humile C.A.Mey non Hesp. h. Boiss. = H. hygrophila OK.
Sis. lyratum Burm. non Hesp. l. Lam. = H. silvestris OK.
Sis. persicum Herm. non Hesp. p. Boiss. = H. Hermanniana OK.
Sis. canescens Nutt. 1818 = *Erysimum pinnatum* Walt. 1788 = H. pinnata OK.
Sis. pinnata Barn. 1845 non Hesp. p. OK. = H. pubescens OK.
Sis. acutangulum DC. 1805 = *S. austriacum* Jacq. 1775 = *Sinapis pyrenaica* L. 1763 (an var. Loeselii?) = H. pyrenaica OK.
Sis. Columnae Jacq. 1775 = *Hesperis Col.* OK. pag. 33 = *Sis. orientale* L. 1756 = H. orientalis OK.
Sis. pannonicum Jacq. 1786 = *Sis. Sinapistrum* Crantz 1762 = *Sis. altissimum* L. 1753 p. p. excl. syn. = H. altissima OK.
Sis. deflexum Harv. = *Sis. reflexum* Nutt. = H. reflexa OK.

[Nach Sereno Watson Index, der letzteren Namen voranstellt; Fournier hat den Nuttall'schen Namen nicht und bin ich auch nicht sicher, welcher Name älter ist; die amerikanischen Gesellschaftsschriften fehlen ± in europäischen Bibliotheken und ein vollkommener Index nordamerikanischer Pflanzen mit allen Synonymen und deren Editionsdata fehlt.]

Sis. rupestre Edgw. non Hesp. rup. OK. (Hb. & Bpl. = *Sis. runawurense* Royle = H. runawurensis OK.
Malcolmia Bungei Boiss. 1867 = *Dontonstemon grandiflora* Bge. 1871 = *Malcolmia grand.* OK. 1887 = H. grandiflora OK. non Bot. Mag.
Eudema grandiflora Planch. non Hesp. grand. OK. = H. Planchoniana OK.
Malc. conringioides Boiss. 1867 = *Sis. exacoides* DC. 1821 = H. exacodes OK.
Malc. confusa Boiss. 1867 non Hesp. conf. OK. (Fourn. 1865) = H. confusissima OK.
Mathiola glabrata DC. = *Cheiranthus glaber* Mill. = H. glabra OK.
Math. crassifolia Boiss. & Gaill. 1867 = *Math. sinuata* var. *integrifolia* Boiss. 1853 = H. integrifolia OK.
Sis. montana Presl „E.Mey." 1844 non Hesp. m. OK. (Boiss. 1842) = H. promontorii OK.
Math. humilis DC. 1821 = Math. acaulis Balb. in Spr. 1819 = H. acaulis OK.
Math. oxyceras DC. 1821 = *Cheiranthus longipetalus* Vent. 1800 = H. longipetala OK.
Math. torulosa DC. 1821 = *Cheiranthus t.* Thbg. 1800 (non Hesp. tor. OK. = *Sis. tor.* Desf. 1798 = *Malc. tor.* Boiss.) = *Math. stelligera* Sond. = H. stelligera OK.

Auszuschliessen ist:

Sisymbrium humifusum Vahl fide S.Watson = *Arabis lyrata* L. = Erysimum lyratum OK.
Sis. pygmaeum Nutt. = ? = *Cheiranthus pygmaeus* Adams = *Hesperis pyg.* Hk. = ? Erysimum pygmaeum Gay.

Ich bemerke, dass wahrscheinlich noch mehr Arten (von § *Braya?*) auszuschliessen sein werden; ich habe die Arten nicht revidirt — incl. Erysimum wäre das eine sehr langwierige Arbeit, zu der ich jetzt keine Zeit finde — sondern schliesse mich früheren Arbeiten der Autoren an; ich habe auch nicht die Merkmale der Schotennervatur neu aufgestellt, sondern, nachdem die anderen Gattungsunterschiede hinfällig wurden, nur beibehalten. Die Seitennerven der Schotenklappen sind manchmal undeutlich, auch bei *Sisymbrium* = Hes-

peris; dann sind aber die geraden Fibern noch dem Mittelnerv parallel — man könnte sagen Hesperis hat Schoten mit monocotylen Nerven — während Erysimum em. ± anastomosirende Dicotylenfibern neben dem Mittelnerv hat.

Zu Seite 34. Es sind von *Lepidium* auf **Nasturtium** L. 1735 non R.Br. bereits übertragen: N. incisum OK. (Roth), ruderale Scop. (L.), sativum Crantz (L.), virginicum OK. (L.) Bei N. ruderale und sativum ist pag. 35 OK. zu streichen. Von den anderen Arten sind Nasturtium Cardamines* Vent. (L.), N. Draba* Crantz (L.), N. Iberis* GMS. fl. Wett. (L.) schon richtig benannt. Zu verändernde Namen sind:

Lepidium pinnatum Thbg. 1800 = *L. divaricatum* Ait. 1789
= Nasturtium divaricatum OK.

L. Humboldtii DC. c. syn. = *Senebiera dubia* HBK. = N. dubium OK.

L. incisum Hk.f. fl. new Zeal. „Banks & Sol." non Roth
= N. neozelandicum OK.

L. cornutum S.&S. 1806/9 = *L. spinosum* Ard. 1764, L. 1771
= N. spinosum OK.

L. suffruticosum Phil. non L. = N. Philippianum OK.

Von *Lepidium* mit gleichen Artennamen übertragen: Nasturtium afghanicum (Boiss.), alyssodes (A.Gray), americanum (Vellozo), amplexicaule (W.), arbuscula (Hillebr.), Armoracia (F.&M.; non *N. Arm.* Fries), Aucheri (Boiss.), bipinnatum (Thbg.), bipinnatifidum (Desv.), bonariense (L.), brevicaule (Barn.), calicotrichum (Kze.), capitatum (Hk.&Th.), carrerasii (Rodr.), chalepense (L.), Chichicara (Desv.), chilense (Kze.), cordatum (W.), coronopifolium (Fisch.), crassifolium (Waldst. & Kit.), crenatifolium (Boiss.), Cummingianum (F.&M.), dictyotum (Gray), erinaceum (Boiss.), fastigiatum (Led.), flavum (Torrey), flexuosum (Thbg.), foliosum (Desv.), Fremontii (Wats.), glastifolium (Desf.), graminifolium (L.), groenlandicum (Horn.), heterophyllum (Bth.), hirtellum (Sond.), hirtum (Sm.), humifusum (Req.), integrifolium (Nutt.), lacerum (C.A.Mey.), lanatum (Barn.), lasiocarpum (Nutt.), latifolium (L.), latipes (Hk.), leptopetalum (F.v.M.), lineare (DC.), linifolium [Desv.] (Bth.), lyratum (L.), majus (Darracq.), Menziesii (DC.), microstylum (Boiss. & Heldr.), monoplocodes (F.v.M.), montanum (Nutt.), myriocarpum (Sond.), nanum (Wats.), nebrodense (Guss.), nitidum (Nutt.), obtusum (Basiner), oleraceum (Forst.), owahiense (Cham.), oxycarpum (Tor. & Gray), oxyotum (DC.), pedicellosum (F.v.M.), perfoliatum (F.v.M.), persicum (Boiss.), petrophilum (Coss.), phlebopetalum (F.v.M.), pinnatifidum (Led.), propinquum (F.&M.), pubescens (Desv.), pumilum (Boiss. & Bal.), racemosum (Gris.), Ramburei (Boiss.), repens (Schrenk), rotundum (DC.), Serra (Mann), sisymbriodes (Hk.f.), sordidum (Gray), spathulatum (Phil.), spicatum (Desv.), spinescens (DC.), strongylophyllum (F.v.M.), stylatum (Lag.), subulatum (L.), suffruticosum (L.), trifurcum (Sond.), Wrightii (Gray) OK.

Es scheinen viel Microspecies dabei zu sein. Andererseits fasst Bentham in fl. austr. den Formenkreis von *L. ruderale* sehr weit und auch Hooker in Journ. Linn. Soc. V 174 zieht *L. capense, africanum, desertorum* (vom Cap) et multa alia zu dieser Art.

Zu Seite 35: **Physaria = Coulterina.**

Der Text von Physaria ist auf Seite 27 unter Coulterina zu verweisen.

Seite 36 corr.: Texiera = Glastaria.

Zu Seite 100: **Errerana** OK. = *Pleiococca* F.v.M. 1875 non Pleo-

coccum* Desm. & Mont. 1849. Die ungleiche Orthographie bedingt keine Wortverschiedenheit, sodass ich die australische Rutacee anders zu benennen habe. Sie sei Professor Dr. Léo Errera in Brüssel gewidmet. Die einzige Art ist **Errerana Wilcoxiana** OK. (F.v.M.)

Zu Seite 102: **Pleiococca = Errerana.**

Zu Seite 117: **Apteron = Kurzinda.**

Kurzinda OK. = *Apteron* Sulp. Kurz 1872 non *(ia)* *Nutt. (vor 1840). Diese Auslautendungen on und ia sind ungenügend zur Wortdifferenz, sodass wegen der geltenden Burmanniacee die homonyme Rhamnacee neu zu benennen ist. Sie sei dem um die ostindische Flora hochverdienten Begründer dieser Gattung gewidmet. Die einzige Art ist *Apteron lanceolatum* Sulp. Kurz = Kurzinda lanceolatum OK.

Zu Seite 159: **Anil(a)** Ludw. Die Artennamen sind noch von *Indigofera* zu übertragen, soweit es nicht pag. 160 schon geschehen ist. Vorerst sind folgende Namen zu ändern:

Indigofera gracilis Bth. „Bong." (bras.) non Spr. (cap.) = Anil(a) Bongardiana OK.
I. domingensis DC. „Spreng." 1825 = *I. microcarpa* Desv. 1814 = A. microcarpa OK.
I. lotoides Schl. non Lam. = *I. Ehrenb.* Steud. = A. Ehrenbergiana OK.
I. semitrijuga Forsk. 1775 = *I. argentea* Burm. 1768 = A. argentea OK.
I. argentea L. 1771 (non A. arg. OK.) = *I. articulata* Gouan = A. articulata OK.
I. echinata W. = *Hedysarum nummulariaefolium* L. ex descr. = *Anila echinata* OK. pag. 160 = A. nummulariaefolia OK.
I. triquetra Dalz. 1840 oder später, non E. Mey. 1837 = A. Dalzelliana OK.
I. enneaphylla L. 1771 = *Hed. prostratum* Burm. 1768 = A. prostrata OK.
I. aspalathoides DC. „Vahl" 1825 = *Aspalathus indica* L. = A. indica OK.
I. macrocarpa Bth. „Leprieur" non Desv., Poir. = A. Leprieurii OK.
I. pentaphylla L. 1774 (Murray) = *I. glabra* L. 1753 = A. glabra OK.
I. arrecta Sond. „Bth." 1861 non Hochst. (vor 1847) = A. Bakeriana OK.
I. poliotes E. & Z. Nr. 1609 = *E. rupestris* E. & Z. Nr. 1607 = A. rupestris OK.
I. coriacea Ait. 1789 = *Lotus mauritanicus* L. 1763 = A. mauritanica OK.
I. sarmentosa L.f. 1781 = *Lotus exstipulatus* Berg. 1767 = A. exstipulatus OK.
I. capillaris Thbg. 1800 = *I. tenuifolia* Lam. 1789 = A. tenuifolia OK.
I. tenuifolia Wight & Arn. 1834 non Lam. 1789 = A. Arnottii OK.
I. stenophylla E. & Z. 1835 (non Guill. & Perr. 1831) = *I. angustata* E.Mey. = A. angustata OK.
I. torulosa Bkr. 1871 non E. & Z. 1838 = A. Kirkiana OK.
I. vestita Bkr. 1879 non Harv. 1861 = A. ultima OK.

Mit unveränderten Artennamen sind von *Indigofera* übertragen: Anil(a) acutifolia (Schl.), adenocarpa (E.Mey.), adscendens (E. & Z.), affinis (Harv.), alternans (DC.), amoena (Ait.), amorphodes (Jaub. & Spach), anabaptizata (Steud.), angulosa (Bkr. „Edgw."), angustifolia (L.), arabica (Jaub. & Spach), arenaria (Rich. non E.Mey.), argyraea (E. & Z.), argyrodes (E.Mey.), arrecta (Hochst.), aspalathodes (DC. „Vahl"), aspera (DC. „Perrot."), asperifolia (Bth. „Bong."), atriceps (Hk.f.), atropurpurea (Horn. „Ham."), auricoma (E.Mey.), australis (W.), Baileyi (F.v.M.), Bainesii (Bkr.), benguelensis

(Bkr.), bifrons (E.Mey.), Binderi (Kotschy), Blanchetiana (Bth.), Bojeri (Bkr.), bongensis (Kotschy & Peyr.), brachystachya (E.Mey.), bracteolata (DC.), Brassii (Bkr.), brevidens (Bth.), Brunoniona (Grah.), Bungeana (Walp.), Burchellii (DC.), Burkeana (Harv. & „Bth."), caloneura (S.Kurz), Cameronii (Bkr.), campestris (Bth. „Bong."), candicans (Ait.), capitata (Kotschy), cardiophylla (Harv.), caroliniana (Walt.), celebica (Miq.), chinensis (Vogel), circinnata (Harv. „Bth."), complicata (E. & Z.), compressa (Lam.), concava (Harv.), concinna (Bkr.) congesta (Bkr. „Welw."), conjugata (Bkr.), corniculata (E.Mey.), coronillifolia (Cunn.), coronillodes (Mart. & Gal.), crotolariodes (Bkr.), cryptantha (Harv. „Bth."), costaricensis (Bth.), costata (Guill. & Perr.), cuneata (Bkr.), cuneifolia (E. & Z.), cylindrica (Grah.), cytisodes [L.] (Thbg.), daleodes (Harv. „Bth."), dealbata (Harv.), decora (Lindl.), declinata (E.Mey.), decumbens (Hill.Vilm.), dendrodes (Jacq.), densiflora (Mart. & Gal.), denutata (Thbg.), depressa (Harv. non ? Thbg.), digitata (Thbg.), dilwyniodes (Harv. „Bth."), dimidiata (Vogel), diphylla (Vent.), dissitiflora (Bkr.), disticha (E. & Z.), divaricata (Jacq.), diversifolia (DC.), Dregeana (E.Mey.), efoliata (F.v.M.) elliptica (E.Mey.), emarginella (Steud.), endecaphylla (Jacq.), eriocarpa (E.Mey.), erythrogramma (Bkr. „Welw."), exigua (E.Mey.), falcata (E.Mey.), fastigiata (E.Mey.), filicaulis (E. & Z.), filifolia (Thbg.), filiformis (Thbg.), filipes (Harv. „Bth."), flabellata (Harv.), flavicans (Bkr.), foliosa (E.Mey.), frutescens (Thbg.), fulcrata (Harv.), fulgens (Bkr.), galegodes (DC.), geminata (Bkr.), glandulosa (W.), glaucescens (E. & Z.), glomerata (E.Mey.), gonoides (Hochst.), gracilis (Spr.), grata (E.Mey.), grisea (Bkr.), haplophylla (F.v.M.), hebepetala (Bth.), hedranophylla (E. & Z.), hedyantha (E. & Z.), heterocarpa (Bkr. „Welw."), heterophylla (Thbg.), heterotricha (DC.), Heudelotii (Bkr. „Bth."), hilaris (E. & Z.), hippocrepodes (Schl.), hirsuta (L.), hispida (E. & Z.), hirta (E.Mey.), Hochstetteri (Bkr.), hololeuca (Harv. „Bth."), humifusa (E. & Z.), humilis (HBK.), incana (Thbg.), inhambensis (Kl.), intermedia (Harv.), intricata (Boiss.), Knoblecheri (Kotschy), leptocarpa (Hochst.), leptosepala (Nutt.), leucoclada (Bkr.), Lindheimeriana (Scheele), lotodes (Lam.), Lyallii (Bkr.), macra (E.Mey.), macrocalyx (Guil. & Per.), macrocarpa (Desv. ? Poir.), macrophylla (Schum. & Thou.), macrostachya (Vent.), madagascariensis (Schrank), malacostachys (Harv. „Bth."), marginulata (Grah.), maritima (Bkr.), medicaginea (Bkr. „Welw."), melanadenia (Harv. „Bth."), micrantha (E.Mey.), mimosodes (Bkr.), mollis (E. & Z.), moluccana (DC.), monophylla (DC.), multijuga (Bkr.), Mundiana (E. & Z.), mysurensis (DC. „Rottl."), nigricans (Pers. „Vahl"), nigritana (Hk.f.), nudicaulis (E.Mey.), nummularia (Bkr. „Welw."), obcordata (E. & Z.), oligophylla (Kl.), ornithopodiodes (Cham. & Schl.), ovata (Thbg.), ovina (Harv.), oxalidea (Bkr. Welw.), oxytropis (Harv. „Bth.") ,paniculata (Pers.), Parkeri (Bkr.), parviflora (Heyne), parvula (Delile), pascuorum (Bth.), pauciflora (E. & Z.), paucifolia (Delile), Pechuelli (O.Ktze.), pectinata (Bkr.), pedicellata (Wight & Arn.), pedunculata (Hils. & Boj.), pentaphylla (Burch. non L.), Perrottetii (DC.), phyllanthodes (Bkr.), pilosa (Poir.), pinifolia (Bkr.), podophylla (Harv. „Bth."), polycarpa (Harv. „Bth."), porrecta (E. & Z.), Prieuriana (Guil. & Per.), pratensis (F.v.M.), procera (Schum. & Thon.), procumbens (L.), pruinosa (Bkr. „Welw."), psilostachya (Bkr. „Welw."), pungens (E.Mey.), Quartiniana (A. Rich.), quinquefolia (E.Mey.), rhynchocarpa (Bkr. „Welw."), rhytidocarpa (Harv. „Bth."), Rothii (Bkr.), rufescens (E.Mey), rugosa (Bth.), sabulicola

(Bth.), sarmentosa (Thbg.), saxicola (F.v.M.), Schimperi (Jaub. & Spach), Schultziana (F.v.M.), secundiflora (Poir.), senegalensis (Lam.), sericea (Bkr. „Bth."), sessiliflora (DC.), sessilifolia (DC.), seticulosa (Harv.), setiflora (Bkr.), simplicifolia (Lam.), sordida (Harv. „Bth."), Spachii (Bkr.), sparsa (Bkr.), sphaerocarpa (Gray), ? spicata (Forsk.), spinescens (E.Mey.), spinosa (Forsk.), stenophylla (Guil. & Per.), stipularis (Link), stricta (Thbg., L.f.), strobilifera (Hochst.), suaveolens (Jaub. & Spach), subcorymbosa (Bth.), subulata (Poir.), subulifera (Bkr. „Welw."), sulcata (DC.), sutherlandiodes (Bkr. „Welw."), tephrosiodes (HBK.), terminalis (Bkr.), tetragonoloba (E.Mey.), tetrasperma (Bkr. „Schum. & Thon." non Pers. „Vahl"), Teysmannii (Miq.), Thibaudiana (DC.), thymodes (Bkr.) tomentosa (E. & Z.), torulosa (E.Mey.), tribulodes (Boiss.), trichopoda (Guil. & Perr.), trifoliata (L.), triquetra (E.Mey.), tristis (E.Mey.), trita (L.f.), truxillensis (HBK.), umbonata (Welw.), uniflora (Roxb. „Ham."), varia (E.Mey.), velutina (E.Mey.), venulosa (Champ.), venusta (E. & Z.), vestita (Harv.), viciodes (Jaub. & Spach), viminea (E.Mey.), viscidissima (Bkr.), viscosa (Lam.), Welwitschii (Bkr.), Wightii (Grah.), Zeyheri (Spr.), Zollingeriana (Miq.) OK.

Seite 201: **Phaenohoffmannia** OK. = *Pleiospora* Harv. 1859 non Rabh.* 1851 (Pleospora). Die namenfrei gewordene Leguminosengattung sei dem unter den nicht wenigen berühmten Botanikern Namens Hoffmann besonders durch seine darwinistischen Pflanzen-Culturversuche und phaenologischen Beobachtungen ausgezeichneten Professor Dr. H. Hoffmann in Giessen gewidmet. Um Verwechselungen vorzubeugen, gestattete ich mir, das mnemotechnische Signum eines seiner Verdienste in dem Praefix Phaeno anzuwenden. Die einzige Art ist Phaenohoffmannia cajanifolia OK. (Harv.).

Zu Seite 202: **Pleiospora = Phaenohoffmannia.**

Zu Seite 210: **Tragacantha.** Es sind alle Artennamen von *Astragalus* auf Tragacantha zu übertragen. Die regelrechte Veränderung des Namens ist pag. 210 dargelegt; über die wahrscheinliche Veranlassung, dass Linné seinen Namen dieser Gattung änderte, vergl. S. XXXI. Es sind schon unter Tragacantha richtig benannt: Tr. argentea* Mill. (= *A. Barba Jovis* DC.), baetica OK. (L.), canadensis OK. (L.), glabra* Mill. (diese spanische Art kann ex descr. nur eine Culturform von *A. aristatus* L'Hér. sein), hispanica* Mill. (? *Clusii* Boiss. & Reut.) massiliensis* Mill. (= *Astr. m.* Lam.), Solanderi OK. (Lowe).

Andere Artennamen haben zu erhalten:

Astragalus Pseudostella Delile 1813 = *A. stella β acutifolius* DC. 1802 = Tragacantha acutifolia OK.
A. acutifolia Bge. 1869 non T. ac. OK. = T. aciphylla OK.
A. hispanicus Cosson non T. hisp. Mill. = T. alicantensis OK.
A. elatus Boiss. & Bal. 1853 non *Phaca elata* Hk. & A. (vor 1846) = T. alidaghensis OK.
Phaca Bustillosii Phil. non *A. Bust.* Gay = T. andina OK.
Phaca depauperata Phil. 1860 non *A. dep.* Led. 1831 = T. atacamensis OK.
A. tenellus Bge. non T. ten. OK. = T. Belangeri OK.
Phaca pulchella Clos 1846 non *A. p.* Boiss. 1843 = T. bella OK.
Phaca inflata Gill. 1833 non *A. infl.* DC. 1802 = T. bisinflata OK.
A. aksuensis Bge. 1869 = *Phaca br.* Kar. & Kir. 1842 = T. bracteosa OK.
Phaca brachyptera Phil. 1864 non *A. br.* Fisch. 1853 = T. brevialata OK.
A. candidissima S. Wats. c. syn. *Phaca candidissima* Bth. (cfr. Walp. rep. V 517 non *A. candidissima* Led. = T. californica OK.

A. Royleanus Bge. 1869 = *A. Cand.* Royle 1839 = T. Candolleana OK.
A. georgicus Boiss. = *A. cephalotes* Pall. 1880 = *A. canescens* DC. (fide DC.) = T. cephalotes OK.
A. penäulus Bge. „DC." sed non DC. = *A. coel.* Boiss. = T. coelestis OK.
A. viminens Pall. 1800 c. syn. *A. cornutus* Pall. (1771) = T. cornuta OK.
A. mollis MB. 1819 = *A. eriocarpus* DC. 1802 = T. eriocarpa OK.
A. pectinatus Boiss. 1843 non Dgl. in Hk. 1833 = T. Edmondi OK.
Phaca robusta Phil. 1872 non *A. rob.* Bge. 1869 = T. firma OK.
A. flavus Nutt. ± 1839 non *Phaca flava* Hk. & A. 1833 = T. flaviflora OK.
A. concinnus Bge. „Bth." 1869 non *Phaca conc.* Phil. = T. formosa OK.
A. lanuginosus Clos in Gay 1846 non Kar. & Kir. 1841 = T. Gayana OK.
A. Poterium Vahl 1790 = *A. granatensis* Lam. 1783 = T. granatensis OK.
Phaca macrocarpa Phil. non *A. macr.* DC. = T. grandis OK.
A. vestitus Boiss. & Heldr. 1849 non *Phaca vest.* Bth. 1844 = T. Heldreichii OK.
A. carinalis Bge. „Bth." c. syn. *A. himalayanus* Kl. = T. himalayana OK.
A. adesmiaefolia Bge. 1869 „Bth." c. syn. *Phaca Hoffmeisteri* Kl. 1862 = T. Hoffmeisteri OK.
A. persicus F.v.M. 1838 non T. pers. OK. = *A. Kapherriana* Fisch. = T. Kapherriana OK.
A. arcticus Bge. 1869 = *Phaca lapponica* DC. 1825 = T. lapponica OK.
A. bracteosus Boiss. & Noë 1849 non T. br. OK. = *A. laxiflorus* Boiss. = T. laxiflora OK.
Phaca elongata Phil. non *A. elong.* W. = T. longior OK.
A. glaber Mchx. non T. gl. Mill. = T. Michauxii OK.
A. Nuttalianus DC. c. syn. *A. micranthus* Nutt. (non Desv. pl. dub. omissa) = T. micrantha OK.
A. Humboldtii A.Gray c. syn. *Phaca mollis* HBK. = T. mollis OK.
A. Kentrophyta Gray c. syn. *Kentrophyta montana* Nutt. = T. montana OK.
A. argentea Vis., Bert. ex Koch = *A. Muelleri* Steud. & Hochst. 1826 non 1829 = T. Muelleri OK.
A. Cooperi Gray 1856 = *Ph. neglecta* Tor. & Gray ± 1839 = T. neglecta OK.
A. Menziesii Gray = *Phaca Nuttallii* Tor. & Gray = T. Nuttallii OK.
A. gracilis Nutt. 1818 = *Dalea parviflora* Pursch 1814 = T. parviflora OK.
A. canescens Bge. 1869 non Tr. can. OK. (*Phaca can.* Hk. & Arn.) = T. Pavillonii OK.
A. Olivieri Bge. „Kl." 1869 = *A. lagopoides β persicus* DC. 1825 = *A. mesopotamicus* Boiss. 1843 = T. persica OK.
Phaca amoena Phil. 1855 non *A. am.* Fenzl 1842 = T. Philippiana OK.
A. Daltonianus Bge. 1869 incl. *A. Jacquemontii* Bge. 1869 + *A. Grahamianus* Royle l. c. Nr. 18 + *A. scariosus* Bge. „Bth." + *A. psilocentrus* Fisch. = *A. polyacanthus* Royle (1839) ill. 199 Nr. 17 em. Bkr. = T. polyacantha OK.

Baker hat also nicht weniger als 5 bei Bunge isolirte Arten vereinigt und nimmt doch im Allgemeinen keine umfangreichen Arten an.

A. Xiphidium Bge. 1869 = *A. subulatus δ procerior* Led. 1842 = T. procerior OK.
A. Chamaeleuce Gray p. p. und nach *Phaca pygmaea* Nutt. ± 1839 = T. pygmaea OK.
A. Russellii Boiss. 1849 = *A. Rauwolfii* Pall. 1800 = T. Rauwolfii OK.
A. nudus S. Wats. non Clos = T. Serenoi OK.

A. sericoleucus Gray c. syn. *Phaca sericea* Nutt. ± 1839 = T. sericea OK. –
A. chrysanthus Boiss. 1849 non *Phaca chrys.* Moris ± 1834
= T. Serobischir OK.
A. incertus Led. 1842 = *A. lasioglottis β subacaulis* C.A.Mey. 1831
= T. subacaulis OK.
A. hippocrepidis Bge. „Bth." 1869 = *A. subumbellatus* Kl. 1862 = *A. scorpiurus* Bge. 1869 = T. subumbellata OK.
A. Candolleana Boiss. 1842 non Royle 1839 = T. supervisa OK.
A. cornutus Bge. 1869 non T. corn. OK. = T. tebesiensis OK.
A. multiflorus Gray = *A. tenellus* Pursch 1814 = T. tenella OK. –
A. coluteodes W. 1794 = *Anthyllis tragacanthoides* Lab. 1791
= T. tragacanthodes OK.
A. tricolor Bge. 1869 non *Phaca tricolor* Gay 1846 = T. trichroa OK.
A. Dipelta Bge. c. syn. *Dipelta turk.* Reg. & Schm. = T. turkestanica OK.
A. macropus Bge. = *A. subulatus γ uralensis* Pallas = T. uralensis OK.
A. eriocarpus S.Wats. non T. er. OK. = T. Watsoniana OK. –
A. modestus Weddell 1857 non Boiss. 1849 = T. Weddelliana OK.

Zu der ersten oben anders benannten Art ist zu bemerken: Bunge giebt zu *β* acutifolius schon Desf. atl. II 187 als Autor an, aber Desfontaines hat diesen Namen nicht. Einen ähnlichen Fall erwähnt Baker in Flora British India p. 133: Bunge cites from Royle ill. p. 199 A. subcaulescens which he keeps up as a species but says he has not seen. Royle has no such plant. Zeichen ungeheurer Zerstreutheit fand ich auch bei Bunge's Bearbeitung von Heliotropium, cfr. Acta horti petrop. 1887 p. 78 (212). Der Artenaufbau selbst ist bei Bunge auch bei Astragalus ein sehr künstlicher, namentlich die Behaarungsmerkmale sind unsicher zur Diagnostik und sind schon verschiedene seiner Arten von Anderen, auch von mir einige (cfr. act. h. petr. 1887) eingezogen worden, was aber des Weiteren nur bei speciellem Studium der einzelnen Gruppen stattfinden kann, sodass hier einstweilen seine Monographie im Uebrigen zu Grunde zu legen ist. Wie oben ersichtlich, hat Bunge Bentham'sche inedite Namen manchmal den 7 Jahr vorher publicirten Arten von Klotzsch & Garcke, bot. Ergebnisse des Prinz Waldemar-Reise, vorangestellt; diese bedenkliche Manier ist schon von Baker in Flora Brit. India corrigirt worden. Unter Ergänzung der amerikanischen Arten, die Bunge nicht bearbeitete, sind noch von *Astragalus* mit bis auf den Auslaut unveränderten Namen auf Tragacantha wie folgt übertragen; die Autorcitate in [] beziehen sich dabei auf andere Genera, unter denen die Art benannt wurde, ehe sie zu *Astragalus* gestellt ward; also meist auf *Phaca*; ich erwähne *Phaca* nur dann extra, wenn ich die betreffende Art direct auf Tragacantha zu übertragen hatte.

Tragacantha abbreviata (Kar. & Kir.), aborigin(or)um (Rich.), abyssinica [Hochst.] (Steud.), acaulis (Bkr.), acicularis (Bge.), acinacifera (Boiss.), acmophylla (Bge.), acmotricha (Fenzl), acuta (Bge.), adsurgens (Pall.), adunca (MB.), adunciformis (Boiss.), adusta (Bge.), aegobroma (Boiss.), Aerulopus (Bge.), afghana (Boiss.), Agranioti (Orph.), Aitchisonii (Bkr.), ajubensis (Bge.), alatavica (Kar. & Kir.), Alberti (Bge.), albicans (Bong.), albicaulis (DC.), aliena (Gray), allepica (Boiss.), alexandrina (Boiss.), algarbiensis (Dur.), alindana (Boiss.), Alopecias (Pall.), alopecurodes (L.), Alopecurus (Pall.), Alpamarcae (A.Gray), alpina (L.), altaica (Bge.), alyssodes (Lam.), amalecitana (Boiss.), amana (Boiss.), amara (Pall.), amata (Clos), ambigua (Bge.), amb'lolepis (Fisch.), Amherstiana (Bth.), Ammodendron (Bge.),

ammodytes (Pall.), ammophila (Kar. & Kir.), ammotropha (Bge.), amoena (Fenzl), amphiloga (Bge.), ampullaria (Wats.), anacampta (Bge.), anacardia (Bge.), anatolica (Boiss.), ancistrocarpa (Boiss. & Hskn.), ancyclea (Boiss.), andalanica (Boiss. & Hskn.), Andersonii (Gray), Andrachne (Bge.), andrachnifolia (Fenzl), angarensis (Turcz.), angulosa (DC.), angustata (Boiss.), angustiflora (C.Koch), angustifolia (Lam.), angustissima (Bge.), anisacantha (Boiss.), ankylotes (Bge.), annularis (Del.), anomala (Bge.), anserinifolia (Boiss.), antabica (Boiss.), anthyllodes (Lam.), Antilibani (Bge.), apollinea (Boiss.), aprica (Bge.), Arbuscula (Pall.), arcuata (Kar. & Kir.), arenaria (L.), argaea (Boiss.), arganatica (Bge.), argurica (Bge.), argutensis (Bge.), argyrostachys (Boiss.), argyrothamnus (Boiss), arida (Gray), arizonica (Gray), arkalykensis (Bge.), armata (W), armenica (Boiss.), arnacantha (MB.), Arnoceras (Bge.), Arnottiana [*Phaca* Gill. & Hk.], asciocalyx (Bge.), askabadensis (O.Ktze.), askia (Bge.), aspadana (Bge.), aspera (Jacq.), asperula (Duf.), atlantica (Ball.), atrata (Wats.), atropatana (Bge.), atropurpurea (Boiss.), Aucheri (Boiss.), augana (Bge.), aulacoloba (Boiss.), aurea (W.), Austinae (Gray), australis (Jacq.), austriaca (L.), bachtiarica (Bge.), bactriana (Fisch.), baghensis (Bge.), baibutensis (Bge.), baicalensis (Bge.), bakaliensis (Bge.), bakuensis (Bge.), Balansae (Boiss.), barbata (Lam.), bayonnensis (Lois.), Beckwithii (Tor. & Gray), beludshistana (Bge.), Benthamiana (Hk. „Gill."), Berteroana [*Phaca* Moris], Berteroi (Colla), berysia (Bge.), berythea (Boiss.), bethlehemitica (Boiss.), bhotanensis (Bkr.), bicolor (Lam.), bicuspis (Fisch.), Biebersteinii (Bge.), Bienertii (Bge.), bifida (Turcz.), biflora (Viv.), Bigelowii (Gray), biovulata (Bge.), Biserrula (Bge.), bisulcata (Gray), Bodeana (Fisch.), Boissieri (Fisch.), Bolanderi (Gray), bombycina (Boiss.), bouno- cfr. buno-, Bourgeauana (Coss.), Bourgovii (Gray), brachybotrys (Bge.), brachycalyx (Fisch.), brachycarpa (MB.), brachycentra (Fisch.), brachyceras (Led.), brachyclada (Boiss.), brachyloba (Fisch.), brachyodonta (Boiss.), brachypodia (Boiss.), brachyptera (Fisch.), Brachypus (C.A.Mey.), brachystachys (DC.), brachytropis [Stev.] (C.A.Mey.), Brackenridgei (Gray), brahuica (Bge.), Brandegei (Gray), brazoēnsis (Buckl.), brevifolia (Led.), brevipes (Bge.), Breweri (Gray), Bruguieri (Boiss.), Buceras (W.), buchtormensis (Pall.), Buhseana (Bge.), bunacantha (Boiss.), bunophila (Boiss.), Burkeana (Bth.), Bustilosii (Clos), cachinalensis (Phil.), cadmica (Boiss.), caespitosa [Nutt.] (Gray), calabrica (Guss.), callichroa (Boiss.), Calliphysa (Bge.), callistachys (Buhse), calophylla (Boiss.), calvescens (Bge.), calycina (MB.), calycosa (Torr.), campestris [Nutt.] (Gray), camptoceras (Bge.), camptylantha (Boiss.), campylorhyncha (F. & M.), campylosema (Boiss.), canadensis (L.), cancellata (Bge.), candidissima (Led.), canescens [*Phaca* Hk. & Arn.], cana (Bge.), canoatra (Bge.), capillipes (Fisch.), Capito (Boiss.), cappadocica (Boiss.), caprina (L.), Caraganae (F. & M.), carduchorum (Boiss. & Hskn.), cariensis (Boiss.), carinata [*Phaca* Hk. & A.], caryocarpa (Ker.), caryoloba (Bge.), Casei (Gray), caspia (MB.), castellana (Bge.), catacampta (Bge.), cataonica (Bge.), caucasia (Pall.), caudiculosa (Boiss.), cauquensis (Phil.), Cedreti (Boiss.), cephalantha (DC.), cephalonica (Fisch.), cerasocrena (Bge.), ceratodes (MB.), chaetodon (Bge.), chaetoloba (Bge.), chaetopoda (Bge.), chalarantha (Boiss. & Hskn.), Chamissonii [*Phaca* Vogel], Chardinii (Boiss.), chartacea (Led.), chartostegia (Boiss. & Hskn.), Chaubartii (Bge.), chilensis

[*Phaca* Nees], chinensis (L.), chionobia (Bge.), chionophila (Boiss.), chlorocyanea (Boiss.), chlorodonta (Bge.), chlorosphaera (Boiss.), chlorostachys (Ldl.), chlorostegia (Boiss. & Hskn.), choica (Bge.), chorassanica (Bge.), chordorhiza (Fisch.), chorinensis (Bge.), Christiana (L.), chrysantha [Moris], chrysophylla (Boiss.), chrysoptera (Bge.), chrysostachys (Boiss.), chrysotricha (Boiss.), chthonocephala (Boiss.), Cicer (L.), cicerella (Boiss.), cicerifolia (Royle), cilicica (Boiss.), ciliolata (Bge. „Bth."), cinerea (W.), citrina (Bge.), clandestina [*Phaca* Phil.], clavata (DC.), Closiana (Phil.), cobrensis (Gray), cognata (C.A.Mey.), collina [Dgl.] (Hk.), columnaris (Boiss.), coluteocarpa (Boiss.), commixta (Bge.), comosa (Bge.), compacta (W.), complanata (R.Br.), complicata (Gillies), compressa (Led.), concinna (Bge. „Bth."), condensata (Led.), conferta (Bge. „Bth."), confusa (Bge.), consanguinea (Bong.), contortuplicata (L.), coquimbensis [*Phaca* Hk. & Arn.], cordata (Bge.), coriacea (Hemsl.), corniculata (MB.), Coronilla (Bge.), corrugata (Bertol.), Cossonii (Bge.), costata (Bge.), Coulteri (Bth.), Cracca (DC.), crassa (Bge.), crassinervia (Boiss.), crassispina (Bge.), crenophila (Boiss.), cretacea (Boiss.), cretica (Lam.), crinita (Boiss.), Crotolariae [Bth.] (Gray), cruciata (Link), cruentiflora (Boiss.), Cruikshanksii [*Phaca* Hk. & A.], cryptantha (Weddell), cucullaris (Boiss.), cuneifolia (Bge.), curtipes (Gray), curvicaulis (*Phaca* Clos), curviflora (Boiss.), curvirostris (Boiss.), Cuscutae (Bge.), cuspidata (Bge.), cyanea (Gray), cylindrica (DC.), cymbocarpa (Brot.), cymbostegis (Bge.), cypria (Boiss.), cyrtobasis (Boiss. „Bge."), cysticalyx (Led.), cytisodes (Bge.), dactylocarpa (Boiss.), daēnensis (Boiss.), damascena (Boiss.), Darumbium (Bertol.), dasyantha (Pall.), dasyglossis (Fisch.), daurica [Pall.] (DC.), debilis [Nutt.] (Gray), decemjuga (Bge.), declinata (W.), decumbens [Nutt.] (Gray), decurrens (Boiss.), deinacantha (Boiss.), deluensis (Bge.), demavendica (Boiss.), dendrodes (Kar. & Kir.), densiflora (Kar. & Kir.), densifolia (Lam.), denutata (Stev.), depauperata (Led.), dependens (Bge.), depressa (L.), derbendica (L.), dictyocarpa (Boiss.), dictyoloba (C.A.Mey.), dictyophysa (Reut.), didymocarpa (Hk. & Arn.), didymophysa (Bge.), dilecta (Phil.), diluta (Bge.), Diopogon (Bge.), diphtheritis (Fenzl), diphtheroloba (Bge.), diphysa (Gray), dipodura (Bge.), dipsacea (Bge.), distans (Fisch.), distorta (Tor. & Gray), divaricata (Bge.), Dodtii (Phil.), dolichophylla (Pall.), dolia (Boiss. & Hskn.), Doniana (DC.), Dorcoceras (Bge.), Douglasii [Tor. & Gray] (Gray), drepanophora (Gris.), Drummondii (Dougl.), drupacea (Orph.), drusorum (Boiss.), ebenodes (Boiss.), ecbatana (Bge.), Echidna (Bge.), Echinops (Anch.), Echinus (DC.), edulis (Durieu), effusa (Bge.), Ehrenbergii (Bge.), elbrusensis (Boiss.), elegans (Bge.), elmaluensis (Bge.), elongata (W.), elymaitica (Boiss. & Hskn.), emarginata (Lab.), Emodi (Steud.), Epiglottis (L.), episcopa (Wats.), eremophila (Boiss.), Eremothamnus (Kar. & Kir.), eriacma (Boiss.), eriantha (W.), erinacea (Fisch.), eriocalyx (Bge.), eriocephala (W.), erioceras (F. & M.), erionata (Bge. „Bth."), eriophylla (Boiss.), eriopoda (Boiss.), eriosphaera (Boiss. & Hskn.), eriostyla (Boiss. & Hskn.), ervodes (Hk. & Arn.), erythrolepis (Turcz.), erythrotaenia (Boiss.), eschkerensis (Boiss. & Hskn.), eubrychiodes (Boiss.), expansa (Boiss.), exscapa (L.), fabacea (MB.), falcata (Lam.), falciformis (Desf.), falcinella (Boiss.), Falconeri (Bge.), farcta (Bge.), fasciculifolia (Boiss.), Fendleri (Gray), Fenzlii (Boiss.), ferruginea (Clos), filaginea (Boiss.), filamentosa (Bge.), filicaulis (F. & M.), filifolia (Clos), filipes (Tor.), finitima (Bge.),

Fischeriana (Bge.), flaccida (MB.), flava [*Phaca* Hk. & A.], flavescens (Boiss.), flexa (Fisch.), flexuosa [Hk.] (Dgl.), floccosa (Boiss.), florida (Bth.), fodinarum (Boiss.), foliolosa (Bge.), follicularis (Pall.), Fontanesii (Cosson), Forskalei (Boiss.), fragifera (Bge.), fragrans (W.), Fraxinella (Bge.), fraxinifolia (DC.), Fresenii (Dcne.), Frickii (Bge.), frigida [L.] (Gray), frutescens (Kth.), fruticosa (Pall.), gaeobotrys (Boiss.), Gaillardotii (Boiss.), galactites (Pall.), galegiformis (Pall.), Garboncillo (Cav.), Gebleri (Bong.), geminana (Boiss. & Hskn.), geminiflora (HBK.), geniculata (Desf.), genistodes (Boiss.), geocyama (Boiss.), gerensis (Boiss.), Germannii (Phil.), Geyeri (Gray), ghilanica (Fisch.), Gibbsii (Kellogg), Gilliesii (Phil.), gilva (Boiss.), glabrifolia (Bge.), glabriuscula (Gray), gladiata (Boiss.), glandulifera (Debeaux), glareosa (Dgl.), glaucacantha (Fisch.), glaucophylla (Bge.), Glaux (L.), globiceps (Bge.), globiflora (Boiss.), globosa (Vahl), glomerata (Led.), glumacea (Boiss.), glycyphyllodes (DC.), glycyphyllos (L.), Gombo (Cosson), Gompholobium (Bth.), gossypina (Fisch.), gracilenta [(Gray)], gracilipes (Bth.), graeca (Boiss.), grammocalyx (Boiss.), Grantii (Bge.), grata [*Phaca* Clos], graveolens (Ham.), Grayi (Parry), Griffithii (Bth.), grisea (Boiss.), Gryphus (Cosson), gudrunensis (Boiss. & Hskn.), Gueldenstedtiae (Bge.), gummifera (Lab.), gymnoloba (Fisch.), gymnopoda (Boiss.), gyzensis (Del.), Haarbachii (Sprun.), haematocarpa (Bge.), Halicacabus (Lam.), Hallii (Gray), Halodendron (Bge.), hamosa (L.), Hancockii (Bge.), hasbeyanus (Boiss.), Hartwegii (Bth.), hasbeyana (Boiss.), Hausknechtii (Bge.), Haydeniana (Gray), Heldreichii (Boiss.), hellenica (Boiss.), Helleri (Fenzl), Helmii (Fisch.), Hemiphaea (Kar. & Kir.), Hendersonii (Bkr.), heratensis (Bge.), hermonea (Boiss.), heterodoxa (Bge.), Heydii (Bkr.), hilaris (Bge.), hirsuta (Vahl), hirsutissima (DC.), hirta (Bge.), hirticalyx (Boiss.), hispidula (DC.), Hohenackeri (Boiss.), hololeuca (Boiss.), holopsila (Bge.), holoptera (Turcz.), holosemia (Bge.), Hookeriana [Tor. & Gray] (Dietr.), Hornii (Gray), horrida (Boiss.), hosackiodes [Royle] (BHgp.), hostilis (Boiss.), Huetii (Bge.), humilis (MB.), humillima (Gray), humistrata (Gray), hyalolepis (Bge.), hymenocalyx (Boiss.), hymenocarpa (Fisch.), hymenochlaena (Fisch.), hymenocystis (Fisch.), hymenostegis (Fisch.), hypogaea (Led.), hypoglottis (L.), hypoleuca (Schauer), hypsogeton (Bge.), hyrcana (Pall.), Hystrix janthina (Boiss. & Hskn.), Jaubertiana (Bge.), idaea (Bge.), jejuna (Wats.), jesdiana (Boiss.), Jessenii (Bge.), iliensis (Bge.), incana (L.), incurva (Desf.), infesta (Boiss.), inflata (DC.), inflexa (Dgl.), intermedia (Kar. & Kir.), iodantha (Wats.), iodostachys (Boiss.), iodotropis (Boiss.), Johannis (Boiss.), iranica (Bge.), ischredensis (Bge.), ispahanica (Boiss.), ispirensis (Boiss.), jubata (Boiss.), juncea [Nutt.] (Gray), juvenalis (Del.), kadshorensis (Bge.), kahirica (DC.), karabaghensis (Bge.), karakugensis (Bge.), karamasica (Boiss.), karputana (Boiss.), karsiana (Bge.), kashmirensis (Bge.), kellanensis (Boiss. & Hskn.), kentrodes (Buhse), keratensis (Buhse), Kessleri (Trautv.), Keyserlingii (Bge.), khasiana (Bth.), kirrindica (Boiss.), koburensis (Bge.), kohrudica (Bge.), koschkukensis (Boiss.), Kotschyana (Boiss.), kuhistana (Bge.), kuldshensis (Bge.), kurdica (Boiss.), kurrumensis (Bge.), kurtschumensis (Bge.), lactea (Heldr.), laeta (Bge.), lagocephala (F. & M.), lagonyx (Fisch.), lagopodes (Lam.), Lagowskii (Trautv.), lagurodes (Pall.), Lagurus (W.), Lamarckii (Boiss.), lanata (Lam.), lanceolata (Bge.), Landbeckii [*Phaca* Phil.], lanigera (Desf.), lanuginosa (Kar. & Kir.), larica (Boiss.), lasiocaulis

(Bge.), lasioglottis (Stev.), lasiopetala (Bge.), lasiosemia (Boiss.), lasiostyla (Fisch.), lateritia (Boiss. & Hskn.), latifolia (Lam.), laxa (Boiss. & Hskn.), Laxmannii (Jacq.), leiocalyx (Bth.), leioclada (Boiss.), leioloba (Bge.), Lemmonii (Gray), lentiformis (Gray), lentiginosa (Dgl.), leontina (Wulf.), Leontonyx (Bge.), lepidantha (Boiss.), leporina (Boiss.), lepsensis (Bge.), lepta (Boiss.), leptacantha (Buhse), leptalea (Gray), leptocarpa (Tor. & Gray), leptocaulis (Led.), leptocentra (Bge.), leptophylla (Desf.), leptothalama (Boiss.), lessertiodes (Bge. „Bth."), leucacantha (Boiss.), leucocephala (Grah.), leucoclada (Bge.), leucocyanea (Gris.), leucolachna (Boiss.), leucomalla (Phil.), leucomelas (Bge.), leucophaea (Sm.), leucophylla (Tor. & Gray), leucopsis (Torr.), libanotica (Boiss.), lilacina (Boiss.), Lindheimeri (Gray), lineata (Lam.), Listoniae (Boiss.), lithophila (Kar. & Kir.), litorea (Phil.), lobophora (Boiss.), lonchocarpa (Torr.), longicaulis (Bkr.), longicuspis (Bge.), longiflora (Pall.), longifolia (Lam.), longistyla (Bge.), lotiflora (Hk.), lunata (Pall.), lupulina (Pall.), luxurians (Bge.), Lyallii (Gray), lycia (Boiss.), lyciodes (Boiss.), macrobotrys (Bge.), macrocarpa (DC.), macrocephala (W.), macrochlamys (Boiss.), macrodon (Gray), macroloba (MB.), macropelmata (Bge.), macropetala (C.A.Mey.), macrophysa [*Phaca* Phil.], macroptera (DC.), macroptila (Boiss.), Macropus (Bge.), macrorrhiza (Cav.), macroscepa (Boiss.), macrosemia (Boiss.), macrostachys (DC.), macrotropis (Bge.), macroura (F. & M.), maculata (Bge.), malaca (Gray), malacophylla (Bge. „Bth."), mareotica (Del.), Marschalliana (Fisch.), masenderana (Bge.), mauritanica (Coss.), maxima (W.), Maxwellii (Royle), media (C.A.Mey.), medicaginea (Boiss.), megacarpa [Nutt.] (Gray), megalantha (DC.), megalocystis (Bge.), megalomera (Bge.), megalotropis (C.A.Mey.), melaleuca (Bge.), melanocalyx (Boiss.), melanocarpa (Bge.), melanocephala (Boiss.), melanodon (Boiss.), melanophruria (Boiss.), melanostachya (Bge. „Bth."), melina (Boiss.), melilotodes (Pall.), melitenensis (Boiss.), membranacea [Fisch.] (Bge.), Mercklinii (Buhse), meridionalis (Bge.), meschhedensis (Bge.), mesites (Boiss.), mesogitana (Boiss.), mesoleia (Boiss.), mesoptera (Gris.), mexicana (DC.), Meyeri (Boiss.), Michauxiana (Boiss.), micracme (Boiss.), micrancistra (Boiss. & Hskn.), micranthella (Weddell), microcephala (W.), microcystis (Gray), microloba (Gray), microphysa (Boiss.), microptera (Fisch.), microthamna (Boiss. & Hskn.), miniata (Bge.), minima (Vogel), minor (Clos), minutissima (Weddell), misera (Dgl.), missuriensis (Nutt.), Mitchelliana (Boiss.), modesta (Boiss.), Moellendorfii (Bge.), mollissima (Torr.), monadelpha (Bge.), monanthema (Boiss.), mongolica (Bge.), monspessulana (L.), monticoia (Phil.), Mortonii (Nutt.), mossulensis (Bge.), mucida (Boiss. „Bge."), mucronata (DC.), mucronifolia (Boiss.), mugodsharica (Bge.), multicaulis (Led.), multiceps (Wall.), multijuga (DC.), Munroi (Bge. „Bth."), muradica (Bge.), murina (Boiss.), Muschiana (Boiss.), myriacantha (Boiss.), nana (DC.), nanodes (Bge.), narbonensis (Gouan), nematodes (Boiss. „Bge."), neurocarpa (Boiss.), nevadensis (Boiss.), nicharensis (Bge.), nitens (Boiss.), nivalis (Kar. & Kir.), Noaeana (Boiss.), nothoxys (Gray), nubigena [*Phaca* Meyen], nucleifera (Boiss.), nuda (Clos), nudata (Bge.), nummularia (Lam.), nummulariodes (Desf.), nurensis (Boiss.), obcordata (Ell.), oblongifolia (Clos), obscura (Wats.), obtusifolia (DC.), ochreata (DC.), ochrobia (Bge.), ochrochlora (Boiss.), ochroleuca [*Phaca* Hk. & Arn.), odorata (Lam.), oleifolia (DC.), Olginii (Bge.), oligantha (*Phaca* Phil.), oligophylla (Boiss.), olympica (Bge.), oncotricha (Bge.), Onobrychis (L.), oocarpa (Gray),

oocephala (Boiss.), oophora (Wats.), ophiocarpa (Bth.), orbiculata (Led.), Orbigniana (Wedd.), oreodes (C.A.Mey.), oreophila (Phil.), ornithopodiodes (L.), orobodes (Horn.), orthantha (Gray), orthocarpa (Boiss.), orthodonta (Bge.) ortholoba (Bge.), otiponensis (Boiss.), ovalis (Boiss.), ovallensis (Clos), Owerinii (Bge.), oxyglottis (Stev.), oxyodon (Bkr.), oxyphysa (Gray), oxyrhyncha (Hemsl.), oxysemia (Bge.), oxytropifolia (Boiss.), pachyacantha (Bge.), pachystachys (Bge.), Pallasii (Fisch.), pallescens (MB.), pallida (Boiss.), Palliseri (Gray), Palmeri (Gray), pamphylica (Boiss.), pandurata (Bge.), pannosa (Fenzl), paphlagonica (Bge.), paradoxa (Bge.), paralipomena (Bge.), paralurges (Bge.), paraplesia (Bge.), Parnassi (Boiss.), Parryi (Gray), parva (Hemsl.), parviceps (Bge.), Pattersonii (Gray), pauciflora (Hk.), paucijuga (C.A.Mey.), pectinata [Hk.] (Dgl.), peduncularis (Royle), pelligera (Fenzl), pellita (Bge.), penduliflora (Lam.), pennata (Bge.), pentaglottis (L.), peregrina (L.), petraea (Kar. & Kir.), petropylensis (Bge.), phlomodes (Boiss.), physalodes (DC.), physocalyx (Fisch.), physodes (Pall.), Pickeringii (Gray), pictus [(Gray)], piestoloba (Bge.), Pinardii (Boiss.), pinetorum (Boiss.), piptocephala (Boiss. & Heldr.), pisidica (Boiss.), Pississi [*Phaca* Phil.], placens (Clos), plattensis (Nutt.), platyphylla (Kar. & Kir.), platyraphis (Fisch.), platysemata (Bge.), platytropis (Gray), plebeja (Boiss.), plumosa (W.), podocarpa (C.A.Mey.), podoloba (Boiss.), podosphaera (Boiss. & Hskn.), poecilantha (Boiss.), polaris [Seem.] (Bth.), polemia (Boiss.), polemoniaca (Bge.), poliotes (Bge.) polyantha (Bge.), polybotrys (Boiss.), polyceras (Kar. & Kir.), polyphylla (Bge.), pontica (Pall.), porphyracma (Boiss.), porphyrobaphis (Fisch.), porrecta (Wats.), Preussii (Gray), procera (Boiss. & Hskn.), procumbens (Hk. & Arn.), prolixa (Sieb.), prostrata (Hk. & Arn.), prusiana (Boiss.), Przewalskii (Bge.), pseudaustralis (F. & M.), pseudocaspia (Fisch.), psilacantha (Boiss.), psilaema (Bge.), psilodontia (Boiss.), psiloptera (Bge.), Psilopus (C.A.Mey.), psilostyla (Bge.), psoralodes (W.), pterocarpa (Wats.), ptilodes (Boiss.), ptychophylla (Boiss.), pubentissima (Tor. & Gray), puberula (Led.), pubiflora (DC.), pugionifera (Fisch.), pulchella (Boiss.), Pulsiferae (Gray), pulvinata (Bge.), punctata (Bge.), pungens (W.), purpurascens (Bge.), purpurea (Lam.), Purschii [Nutt.] (Dgl.), pusilla (Vogel), pycnocephala (Fisch.), pycnoclada (Boiss. & Hskn.), pycnoloba (Bge.), pycnorhiza (Bth.), pycnostachya (Gray), pyrrhotricha (Boiss.), quadrisulcata (Bge.), quindecimjuga [*Phaca* Phil.], quinquefoliolata (Bge.), racemosa (Pursch), racemulosa (Boiss. & Hskn.), radiata (Ehrbg.), radkanensis (Bge.), raphiodonta (Boiss.), rariflora (Led.), Reboudii (Cosson), recognita (Fisch.), redunca (Pall.), Reedii [*Phaca* Phil.], reflexa (Tor. & Gray), reflexistipula (Miq.), refracta (C.A.Mey.), Reinii (Ball), remotiflora (Boiss.), remotifolia (Boiss. & Hskn.), remotijuga (Boiss.), reptans (W.), resupinata (MB.), retamocarpa (Boiss.), reticulata (MB.), Reuteriana (Boiss.), rhizantha (Royle), rhodochroa (Boiss. & Hskn.), rigida (Boiss.), rigidula (Bge. „Bth.“), Robbinsii (Gray), robusta (Bge.), rosea (Led.), rostrata (C.A.Mey.), Rousseauana (Boiss.), rubriflora (Bge.), rubrostriata (Bge.), rudbarica (Bge.), rugosa (Fisch.), rumelica (Bge.), runcinata (Boiss.), rupicola (Ehrb.), rupifraga (Pall.), Ruprechtii (Boiss.), ruscifolia (Boiss.), rytidocarpa (Led.), sabuletorum (Led.), saccata (Boiss.), saccocalyx (C.A.Mey.), sachalinensis (Bge.), saganlugensis (Trautv.), Sahendi (Buhse), salatavica (Bge.), salsuginea (Kar. & Kir.), samamensis (Boiss.), sancta

(Boiss.), sanguinolenta (MB.), scaberrima (Bge.), scabrifolia (Boiss.), scabriseta (Bong.), schahrudensis (Bge.), schanginiana (Pall.), Schelichowii (Turcz.), Schimperi (Boiss.), schirasica (Fisch.), schistocalyx (Bge.), schistosa (Boiss.), schizoptera (Boiss.), Schmalhausenii (Bge.), Schottiana (Boiss.), Schrenkiana (F.&M.), schurabica (Bge.), sciadophora (Franchet), sciurea (Boiss.), sclerocarpa (Gray), scleroclada (Bge.), scleropodia (Led.), scleroxylon (Bge.), scoparia (C.A.Mey.), scopulorum (Porter), scorpiodes (Pourr.), Scorpius (Boiss.), scrobiculata (Boiss.), secunda (DC.), Segethii (Phil.), seidabadensis (Bge.), Seidlitzii (Bge.), Semenovii (Bge.), semibilocularis (Fisch.), semipellitus (Bge.), senganensis (Bge.), sericophylla (Gris.), sericostachya (Stocks), serotina (Gray), sesamea (L.), sesamodes (Boiss.), sesquiflora (Wats.), setulosa (Boiss.), Sewertzowii (Bge.), seytunensis (Bge.), Shortiana (Nutt.), Sibthorpiana (Boiss.), sicula (Raf.), Sieberi (DC.), Sieversiana (Pall.), sigmodea (Bge.), sikkimensis (Bge. „Bth."), siliquosa (Boiss.), simplicifolia [Nutt.] (Gray), singarensis (Boiss. & Hskn.), sinica (L.), sirinica (Ten.), sisyrodytes (Bge.), sitiens (Bge.), sivasica (Bge.), skythropa (Bge.), sofica (Bge.), Sonorae (Gray), Soyeri (Buching.), Spachiana (Boiss. & Buhse), Spaldingii (Gray), sparsa (Dcne.), sparsiflora (Gray), spartiodes (Kar. & Kir.), speciosa (Boiss.), speirocarpa (Gray), sphaerantha (Boiss.), sphaerocalyx (Led.), sphaerocarpa (Clos), sphaerocystis (Bge.), sphaerophysa (Kar. & Kir.), spinella (Boiss. & Hoh.), spinescens (Bge.), Spruneriana (Boiss.), squalida (Boiss.), squarrosa (Bge.), Stella (Gouan), stenocera (C.A.Mey.), stenolepis (Fisch.), stenophylla (Tor. & Gray), stenosemia (Boiss.), stenostegia (Boiss. & Hskn.), Steveniana (DC.), Stewartii (Bkr.), stipitata (Bth.), stipulata (Don), Stocksii (Bth.), straminea (Boiss.), striata [*Phaca* Clos], striatella (MB.), stricta (Grah.), strictifolia (Boiss.), strictispina (Boiss.), strigillosa (Bge.), strigulosa (HBK.), strobilifera (Royle), stromatodes (Bge.), subalpina (Boiss.), subbijuga (Led.), subcompressa (Gray), submitis (Boiss.), subsecunda (Boiss.), subulata (MB.), subulifera (Boiss.), succumbens (Dgl.), suffalcata (Bge.), suidunensis (Bge.), sulcata (L.), sulfurea (Bge.), sultanensis (Bge.), superba (Bge.), supina (C.A.Mey.), susiana (Boiss.), syrtschensis (Bge.), Szowitsii (Fisch.), tabrisiana (Buhse), talagonica (Boiss.), talassea (Boiss.), talyschensis (Bge.), tanaitica (C.Koch), tarijensis (Wedd.), tartarica (Franchet), taurica (Pall.), tauricola (Boiss.), Tavernieri (Boiss.), tegetaria (Wats.), teheranica (Boiss.), tenax (Bge.), tenera (Gray), tenuicaulis (Bge. „Bth."), tenuifolia (Desf.), tenuirugis (Boiss.), tenuis (Turcz.), tephrodes (Gray), tephroloba (Bge.), tephrosiodes (Boiss.), testiculata (Pall.), tetragonocarpa (Boiss.), thessala (Boiss.), Thomsonae (Wats.), thracica (Gris.), Thurberi (Gray), tibetana (Bge. „Bth."), Tigridis (Boiss.), tmolea (Boiss.), tokatensis (Fisch.), tomentosa (Lam.), torrentum (Bge.), tortuosa (DC.), Tournefortii (Bge.), trachyacantha (Fisch.), trachytricha (Bge.), transoxana (Fisch.), Trautvetteri (Bge.), tribulifolia (Bth.), tribulodes (Del.), trichocarpa (Grah.), tricholoba (DC.), trichopoda [Nutt.] (Gray), trichoptera (Boiss.), trichostigma (Bge.), tricolor (Bge.), tridactylica (Gray), triflora [DC.] (Gray), trifoliata (Phil.), trifoliolata (Boiss.), trigonellodes (Boiss.), trigona (DC.), trigonocarpa (Turcz.), trimestris (L.), triphylla (Pursch), triradiata (Bge.), tschujensis (Bge.), tuberculosa (DC.), turbinata (Bge.), Turczaninowii (Kar. & Kir.), turkestana (Boiss. „Bge."), tymphrestea (Boiss.), uliginosa (L.), umbellata (Bge.), uniflora (DC.), unifoliolata (Bge.), unifulta (L'Hér.), unijuga (Bge.), unilateralis (Kar. & Kir.), urmiensis (Bge.),

uraniolimnea (Boiss.), uspallatensis [*Phaca* Phil.], usturtensis (Bge.), utahensis (Tor. & Gray), utrigera (Pall.), vaccarum (Gray), vaga [*Phaca* Clos], vaginans (DC.), vaginata (Pall.), Vanillae (Boiss.), variabilis (Bge.), vegeta (Bge.), veluchensis (Boiss.), venosa (Hochst.), ventorum (Gray), venulosa (Boiss.), vera (Oliv.), verrucosa (Moris), versicolor (Pall.), verticillaris (Bge.), vesicaria (L.), vesiculosa (Clos), vestita [Bth.] (Wats.), vexillaris (Boiss.), viciaefolia (DC.), viciodes (Grah.), villosa (Mchx.), villosissima (Bge.), virgata (Pall.), viridis (Bge.), Volkmannii (Phil.), Vulnerariae (DC.), Wagneri (Bge.), wartoēnsis (Boiss.), Webberi (Gray), Webbiana (Boiss.), Whitneyi (Gray), Wiedemanniana (Fisch.), wolgensis (Bge.), Wrightii (Gray), Wulffenii (Koch), xanthotricha (Led.), xerophila (Led.), xiphocarpa (Bge. „Bth."), yuralica (Boiss.), zacharensis (Bge.), zachlensis (Bge.), zanskarensis (Bth.), zerdana (Boiss.), Zohrabi (Bge.) OK.

Zu Seite 209: **Stylosanthes** biflora Taubert (L.) im Juni 1890 publicirt, ist von BSP. (= Britton Sterns & Poggenburg) schon 1889 in New Jersey plants 84 und wahrscheinlich auch von BSP. schon 1888 in einer mir nicht vorliegenden Publication so benannt worden.

Auf Seite 218 ist der Name *Physocarpus* durch einen älteren zu ersetzen, nämlich **Opulaster** Med. (1799) Beiträge zur Pflanzenanatomie II 109, und zwar ist der Name *Opulaster bullatus* Med. als Synonym zu *Spiraea opulifolia* L. gesetzt mit einer Fussnotiz, in der wegen dieses Namens auf künftige Hefte von Medicus, Beitr. verwiesen wird, wo allerdings die weitere Begründung der Gattung nicht zur Ausführung kam. Der Name kommt aber doch als sicher identificirbares ältestes Synonym, wenn auch nur als nomen seminudum publicirt, zur Geltung und die S. 218/9 citirten Arten sind wie folgt zu benennen: Opulaster amurensis, capitatus flexuosus, gracilis, Hanceanus, malvaceus, monogynus, opulifolius, sinensis, Tanakae, thyrsiflorus OK. In der Oesterreichischen botanischen Zeitschrift 1891, 167 hat E. Junger über Opulaster und die Geschichte dieser Gattung geschrieben (ich konnte es nicht mehr rechtzeitig benutzen, weil mein Bogen mit S. 218 *Physocarpus* schon gedruckt war); er hat aber 2 Synonyme übersehen. Da ich sonst stets spätere Synonyme auslasse, hatte ich sie nicht aufgeführt. Zu der Geschichte dieser Gattung gebe ich S. 218 andere Beiträge und will nun auch noch die 2 fehlenden Synonyme ergänzen: *Adenileima* Bl. 1826, die Miq. fl. ind. Bat. I 390, 1085 aufklärte und *Epicosturus* Raf. 1832, die Wats. bibl. index 290 identificirte. Opulaster ist kein nomen nudum, wie E. Junger meint; *Icotorus* Raf. von Junger citirt, finde ich nicht l. c.

Zu Seite 243/5. **Acinodendrum.** Die übrigen Artennamen sind noch von *Miconia* zu übertragen, wobei ich die am 8. September erschienene Monographie von Cogniaux in DC. suites VII gerade noch vor Drucklegung benutzen konnte. Der Typus der Gattung: *Miconia Acinodendrum* Triana = *Melastoma Acinodendrum* L. = *Mic. fragilis* L.f. wird zu Acinodendrum fragile OK. Zu ändern ist:

Miconia fragilis Naud. non A. fr. OK. = Acinodendrum Naudinii OK.
Acinodendrum decussatum OK. (Vahl 1796) [Don] fide Cogniaux = *Miconia ciliata* DC. (Rich 1792) = A. ciliatum OK.
Mic. striata Cogn. = *Mel. str.* Vahl 1807 = *Mel. acuminata* Desr. 1796/7 = A. acuminata OK.
Mic. acuminata Naud. = *Conostegia ac.* Steud. 1844, non A. ac. OK., = *Mic. axilliflora* Naud. = A. axilliflorum OK.

Mic. calvescens DC. 1828 = *Mel. arborea* Vell. 1825 (Wiederdruck p. 173) = A. arboreum OK.
Mic. splendens Triana (Sw.) = *Mel. plantaginifolia (Plantaginis folio)* Mill. 1768 (fide Triana) = A. plantaginifolium OK.
Mic. obovalis Naud. 1849/52 = *M. elliptica* Macf. 1837 fl. Jam. II 88 = A. ellipticum OK.
Mic. multispicata Naud. = *Cremanium integrifolium* Macf. = A. integrifolium OK.
Mic. integrifolia Cogn. 1891 non A. int. OK. = A. Cognauxii OK.
Mic. Maximiliana DC. prod. VII 186 = *Mic. auriculata* var. *theaeformis* DC. l. c. 185 = A. theaeforme OK.
Mic. fulva DC. 1828 = *Mel. chrysophylla* Rich. 1792 non Desr. 1796/7 = A. chrysophyllum OK.
Mic. Solmsii Cogn. 1887 = *Eurychaenia fulva* Gris. 1864 = A. fulvum OK.
Mic. latecrenata Naud. ± 1850 = *Cremanium lat.* DC. 1828 = *Mel. Taquari* Vell. 1825 = A. Taquari OK.
Mic. Grisebachii Triana 1871 = *Catachaenia alternifolia* Gris. 1860 = A. alternifolium OK.

Ferner mit (bis auf Auslautsilben) unveränderten Namen von *Miconia* = [] bez. älteren Homonymen mit anderen Gattungsnamen = () nach Cogniaux l. c. übertragen: Acidodendrum acalyphodes [Naud.], acuminiferum [Triana], aegrotans [Naud.], aeruginosum [Naud.], affine [DC.], alatum (Aubl.) [DC.], albicans (Sw.) [Triana], alborufescens [Naud.], alternans [Naud.], altissimum [Cogn.], alypifolium [Naud.], amazonicum [Triana], ambiguum (Bonpl.) [DC.], amblyandrum [Naud.], amoenum [Triana], amplexans (Crueger) [Cogn.], amplexicaule [Naud.], amplum [Triana], ancistrophorum (Wright) [Triana], andinum [Naud.], Andreanum [Cogn.], androsaemifolium [Gris.], angustifolium [Cogn.], anisophyllum [Triana], anisotrichum (Schl.) [Triana]. annulatum [Triana], aplostachyum (Bonpl.) [DC.], aponeurum [Triana], appendiculatum [Triana], arbutifolium [Naud.], argenteum (Sw.) [DC.], argyraeum [Cogn.], argyrophyllum [DC.], asclepiadeum [Triana], aspergillare (Bpl.) [Naud.], asperrimum [Triana], astrotrichum (DC.) [Triana], atratum [Wawra], atrosanguineum [Cogn.], Augusti [Cogn.], aulocalyx [Mart.], aureodes [Cogn.], aureum (Don) [Naud.], Barbeyanum [Cogn.], barbinerve (Bth.) [Tr.], Benthamiana [Tr.], Beurlingii [Tr.], biglomeratum (Bpl.) [DC.], biperuliferum [Cogn.], Boissieranum [Cogn.], boliviense [Cogn.], Bourgeauanum [Cogn.], brachyantherum [Triana], brachybotryum [Triana], brachycalyx [Triana], bracteatum [Triana], bracteolatum (Bpl.) [DC.], brasiliense (Spr.) [Triana], brevipes [Bth.], Brittonii [Cogn.], brunneum [DC.], bubalinum (Don) [Naud.], buddlejodes [Triana], bullatum (Turcz.) [Triana], Burchellii [Triana], buxifolium [Naud.], caelatum (Bgl.) [DC.], caeruleum [Naud.], calophyllum (Don) [Triana], campestre (Bth.) [Triana], Candolleanum [Triana], capitellatum [Cogn.], carassanum [Cogn.], cardiophyllum [Cogn.], Carioanum [Cogn.], carneum [Cogn.], caryophyllum (DC.) [Triana], castaneaeflorum [Naud.], cataractae [Triana], caudatum (Bpl.) [DC.], caudigerum [DC.], cecidophorum [Naud.], centrodesmum [Naud.], centrophorum [Naud.], ceramicarpum (DC.) [Cogn.], cernuum [Naud.], chaetodon [Naud.], Chamissoi [Naud.], chartaceum [Triana], chionophyllum [Naud.], chlorocarpum [Cogn.], chrysoneurum [Triana], ciliare [Triana], cinchonifolium [DC.], cinerascens [Miq.], cinereum

[Cogn.], cinnamomifolium (Jacq.)[Triana], cladranthum [Cogn. „Triana“], coeleste (Don)[Naud.], comosum [Cogn.], compressum [Naud.], confertum [Cogn.], confusum [Cogn.], corallinum [Spring], cordatum [Triana], coriaceum (Sw.)[DC.], coronatum (Bpl.)[DC.], corymbiforme [Cogn.], costaricense [Cogn.], crassifolium [Triana], crassinerve [Cogn.], crassipes [Triana], cremophyllum [Naud.], crinitum [Naud.], croceum (Desr.)[Naud.], cruentum [Triana], cubense (Gris.)[Sauv.], cuneatum [Triana], cuspidatum [Naud.], cyanocarpum [Naud.], cyathantherum [Triana], decipiens [Cogn.], delicatulum [Rich.], densiflorum [Cogn.], denticulatum (Bpl.) [Naud.], depauperatum [Gardn.], dichroum [Cogn.], difficile [Triana], dipsaceum [Naud.], discolor [DC.], dispar [Bth.], divaricatum [Gardn.], divergens [Triana], dodecandrum [Cogn.], dolichopodum [Naud.], dolichorhynchum [Naud.], domingense [Cogn.], Donianum [Naud.], Dorianum [Cogn.], durum [Triana], egense [Cogn.], Eichleri [Cogn.], elaeagnodes [Cogn.], elaeodendron (DC.)[Naud.], elaeodes [Naud.], elatum (Sw.)[DC.], elegans [Cogn.], elongatum [Cogn.], epiphyticum [Cogn.], erianthum [Cogn.], eriocalyx [Cogn.], eriocladum [Triana], eriodontum [DC.], erythranthum [Naud.], eugeniodes [Triana], fasciculatum [Gardn.], favosum (Desr.)[Naud.], Fendleranum [Cogn.], ferruginatum (Desr.)[DC.], ferrugineum [DC.], flammeum [Casar.], flavescens [Cogn.], floribundum (Bpl.)[DC.], floridum (DC.)[Naud.], foliosum [Triana], formosum [Cogn.], foveolatum [Cogn.], Francavillanum [Cogn.], furfuraceum (Vahl)[Gris.], giganteum [Cogn.], gilvum [Cogn.], glaberrimum (Schl.)[Naud.], glabratum [Cogn.], glanduliferum [Cogn.], glaucescens [Triana], Glaziouanum [Cogn.], globuliferum (Cham.&Schl.)[Naud.], globuliflorum (Rich.)[Cham.], gomeratum [Triana], goniocladum [Triana], goniostigma [Triana], gossypinum [Triana], Goudotii [Naud.], gracile [Triana], grandiflorum [Cogn.], granulosum (Bpl.),[Naud.], gratissimum [Bth.], Grayanum [Cogn.], guatemalense [Cogn.], guayaquilense (Bpl.)[Don], haematostemon [Naud.], heliotropodes [Triana], hemenostigma [Naud.], herpeticum [DC.], heteromerum [Naud.], hirtellum [Cogn.], hispidum [Cogn.], Hookerianum [Triana], humile [Cogn.], hyemale [St.Hil.&Naud.], hygrophilum [Naud.], hymenantherum [Triana], hymenonerve (Raddi)[Cogn.], hyperprasinum [Naud.], hypoleucum [Cogn.], ibaguense (Bpl.)[Triana], igniarium [Naud. „Bpl.“], inaequalifolium [Triana], inaequidens (DC.)[Naud.], inapertum [Naud.], inconspicuum [Miq.], intricatum [Triana], ioneurum [Gris.], Jucunda (DC.)[Triana], Kappleri [Naud.], Klotzschii [Triana], Kranzlinii [Cogn.], Krugii [Cogn.], laetum [Cogn.], lamprarhenum [Triana], lamprophyllum [Triana], lanatum (DC.)[Triana], lanceolatum (Desr.)[DC.], Langsdorffii [Cogn.], lappaceum [Triana], latifolium [Naud.], lauriforme [Naud.], laurinum (Don)[Naud.], Lechleri [Triana], ledifolium (DC.)[Naud.], Lehmannii [Cogn.], lepidotum [DC.], leucocarpum [DC.], Liebmannii [Cogn.], ligustrinum (Sm.)[Triana], ligustrodes (DC.)[Naud.], lilacinum [Triana], Lindenii [Naud.], lividum [Triana], lonchophyllum [Naud.], longicaudatatum [Cogn.], longicuspe [Cogn.], longifolium (Aubl.)[DC.], longipedunculatum [Cogn.], longispicatum [Triana], loreyodes [Triana], loxensis (Bpl.)[DC.], lucidum [Naud.], luridum [Cogn.], lutescens (Bpl.)[DC.], macranthum [Triana], macrostachyum [DC.], macrothyrsum [Bth.], Magdalenae [Triana], majale [Cogn.], Mandonii [Cogn.], marginatum [Triana], martinicense [Cogn.], Martiusianum [DC.], Matthaei [Naud.], Maximowiczianum [Cogn.], medium (Don)[Naud.], Melinonii [Naud.], mellinum

[DC.], membranaceum [Triana], Mendonçaei [Cogn.], meridense [Triana], metallicum (Naud.) [Triana], mexicanum (Bpl.) [Naud.], microcarpum [DC.], micropetalum [Cogn.], miocarpum [Naud.], molestum [Cogn.], molle [Triana], molliculum [Triana], molybdeum [Naud.], Mouraei [Cogn.], multiflorum [Cogn.], multinerve (Cogn.], multinervulosum [Cogn.], multiplinerve [Cogn.], muricatum [Triana], mutabile (DC.) [Triana], myrtillifolium [Naud.], neriifolium [Triana], neurocarpum [Triana], neurotrichum [Cogn.], nitidissimum [Cogn.], nitidum (Don) [Naud.], nodosum [Cogn.], notabile [Triana], oblongifolium [Cogn.], obovatum [Triana], obscurum (Bpl.) [Naud.], obtusum (Gris.) [Triana], ochraceum [Triana], octopetalum [Cogn.], octoscenidium [Cogn.], oligotrichum (DC.) [Naud.], orchaeotomum [Naud.], organense [Gardn.], ovalifolium [Cogn.], ovatum [Cogn.], pachyphyllum [Cogn.], paleaceum [Cogn.], panduratum [Triana], paniculatum (DC.) [Naud.], papillosum (DC.) [Naud.], paradoxum [Triana], parviflorum (Bth.) [Cogn.], parvifolium (DC.) [Cogn.], pastoēnse [Triana], paucidens [DC.], pauciflorum [Triana], pauciglandulosum [Naud.], paulense [Naud.], pauperculum [Triana corr. Cogn.], Pavonianum [Naud.], pedicellatum [Cogn.], penduliflorum [Cogn.], pennipile [Cogn.], Pentlandii [Naud.], pepericarpum [DC.], pergamentaceum [Cogn.], pernettifolium [Triana], persicariaefolium [Cogn.], peruvianum [Cogn.], Petronianum [Cogn. & Sald.], petropolitanum [Cogn.], phaeophyllum [Triana], phaeotrichum [Naud.], pichinchense [Bth.], pileatum [DC.], pinetorum [Naud.], piperifolium [Tr.], Pittieri [Cogn.], planinerve [Naud.], plethoricum [Naud.], Plukenetii [Naud.], plumiferum [Tr.], Poeppigii [Tr.], Pohlianum [Cogn.], polyandrum [Gard.], polygamum [Cogn.], polyneurum [Tr.], pseudoaplostachyum [Cogn.], pseudocentrophorum [Cogn.], Pseudo-Eichleri [Cogn.], pseudonervosum [Cogn.], Pseudo-Petronianum [Cogn.], psychrophilum [Naud.], pterocaulon [Triana], pteropodum [Bth.], puberulum [Cogn.], pulchrum [Cogn.], pulverulentum [R. & P.], punctatum (Desr.) [Don], pusilliflorum (DC.) [Triana], pustulatum [Naud.], pyrifolium [Naud.], quadrangulare [Naud.], quadrifolium (Sw.) [Naud.], quintuplinerve [Cogn.], Rabenii [Cogn.], racemiferum (DC.) [Triana], Radula [Cogn.], radulifolium (Bth.) [Naud.], reclinatum (Bpl.) [Naud.], reducens [Triana], Regelii [Cogn.], Regnellii [Cogn.] resimum [Naud.], resimodes [Cogn.], reticulatum [Triana], revolutum [Miq.], rhytidophyllum [Naud.], Riedelii [Naud.], rigens [Naud.], rigidiusculum [Cogn.], rigidum (Sw.) [Triana], rimale [Naud.], riparium [Triana], robustum (Sagot) [Cogn.], robustissimum [Cogn.], rostratum (Naud.) [Cogn.], rotundifolium (Don) [Naud.], rubens (Sw.) [Naud.], rubiginosum (Bpl.) [DC.], rubricans [Triana], rufum (Gris.) [Triana], rufescens (Aubl.) [DC.], rufipilum (Steud.) [Triana], rugifolium [Triana], rugosum [Triana], Ruizii [Naud.], Rusbyanum [Cogn.], Sagotianum [Cogn.], Saldanhae [Cogn.], salicifolium (Bpl.) [Naud.], Sancti-Philippi [Naud.], sanguineum (Don) [Triana], sarmentosum [Cogn.], scabrum [Cogn.], Schlechtendalii [Cogn.], Schlimii [Triana], Schwackei [Cogn.], sclerophyllum [Triana], scorpiodes (Cham. & Schl.) [Naud.], scrobiculatum (Cogn.), secundiflorum [Cogn.], Sellowianum [Naud.], seriale [DC.], serrulatum (Don) [Triana], sessilifolium [Naud.], setinode (Bpl.) [DC.], setosociliatum [Cogn.], setulosum [Cogn.], simplex [Triana], Sintenisii [Cogn.], smaragdinum [Naud.], sordidum [Triana], speciosum (St.Hil. & Naud.) [Naud.], spennerostachyum [Naud.], spicellatum [Naud. „Bpl.“], spinulosum [Naud.], spiraeaefolium [Triana], Sprucei [Triana], squamulosum (Sm.) [Triana], stamineum (Desr.)

[DC.], staphidiodes (Naud.) [Triana], stelligerum [Cogn.], stenobotryum (Bpl.) [Naud.], stenostachyum [DC.], stenourum [Triana], stipulare [Naud.], strictum [Cogn.], stylosum [Cogn.], subcordatum [Cogn.], subglabrum [Cogn.], subnodosum [Triana], suborbiculare [Cogn.], subvernicosum [Cogn.], stylosum [Cogn.], symplocodeum [Triana], tentaculiferum [Naud.], tenue [Triana], Terera [Naud.], ternatifolium [Triana], tetragonum [Cogn.], tetrandrum (Sw.) [Naud.], tetrastomum [Naud.], theaezans [Cogn.], Thomasianum [DC.], thyrsodeum (Don) [Naud.], tiliaefolium [Naud.], tinifolium [Naud.], Tiri [Triana], tomentellum [Cogn.], Tonduzii [Cogn.], tovarense [Cogn.], Traillii [Cogn.], Trianae [Cogn.], trichodes [DC.], trichotomum (Desr.) [DC.], trinerve [Sw.] (Don), triste [Spr.], truncatum [Triana], Tuerckheimii [Cogn.], tunicatum (Sw.) [Naud.], ulmariodes [Naud.], umbrosum [Cogn.], undatum [Triana] urophyllum [DC.], urticodes [Triana], uviferum [Naud.], vacciniodes (Bpl.) [Naud.], Vauthieri *(Valtherii)* [Naud.], velutinum [Triana], verrucosum [Cogn.], versicolor [Naud.], verticillatum [Triana], violaceum [Cogn.], virescens (Vahl) [Triana], vismiodes [Triana], vittatum (Linden & André) [Cogn.], vulcanicum [Naud.], Warmingianum [Cogn.], Weddellii [Naud.], Willdenowii [Kl.], Wrightii [Triana] OK.

Im Register von Miconia in DC. suites ist nachzutragen: M. stylosa Cogn. 757 und zu corrigiren: M. Donaeana Naud. (ist kein Synonym), *erythaenioides* Griseb., *glandulosa* Naud., *semicrenata* Naud., *tococoides* Naud. (sind Synonyme). Die Register zu DC. Suites werden wohl nur in Genf gefertigt, nicht von den Autoren; die Buek'schen sind zuverlässiger.

Zu Seite 245: **Cassebeeria.** Cogniaux hat den von Clarke in Fl. British India II (1879) p. 533 erst mit Diagnose versehenen blossen Namen Triana's Sonerila amabilis Triana (1871 n. n.) verändert, weil von Sulpice Kurz bereits 1871 eine Sonerila amabilis beschrieben ward. Es ist demnach zu ändern: *Cassebeeria Kurzii* OK. (Clarke) in Cassebeeria amabilis OK. (S.Kurz 1871) non OK. („Triana" Clarke 1879) pag. 245 und aus *Sonerila amabilis* Clarke 1879 = *Cassebeeria amabilis* OK. pag. 245 non 954 = *S. Clarkei* Cogn. 1891 wird Cassebeeria Clarkei OK.

Cogniaux trennt *S. pumila* Thw. von *S. zeylanica* W.&A. als Art, die nun zu Cassebeeria pumila OK. wird. Ebenso *S. axillaris* Wight (von versicolor Wight em. Clarke getrennt) = C. axillaris OK. Eingezogen ist *S. heterostema* Naud.; nicht erwähnt *S. Bensoni* Hk.f. Hinzu kommen unter *Sonerila* aufgestellt: Cassebeeria Beccariana (Cogn.), borneensis (Cogn.), cordifolia (Cogn.), glaberrima (Arn.), Gunneratnei (Trimen), hirtella (Cogn.), impatiens (Cogn. „Becc."), margaritacea (Ldl.), papuana (Cogn.), parviflora (Cogn.), peperomiaefolia (Oliv.), purpurascens (Cogn. „Becc."), triflora (Cogn.), tuberculifera (Cogn.), velutina (Cogn.) OK.

Zu Seite 246: **Diplectria.** Von Cogniaux ist l. c. eine neue Art hinzugefügt: *Anplectrum Beccarianum* Cogn., die zu Diplectria Beccariana OK. wird. Zu streichen aus der provisorischen Aufzählung der Arten S. 246 ist *myrtifolia, pudibunda, bibracteata.*

Zu Seite 246: **Heterocentron.** Anstatt *H. mexicanum* Hk. & Arn. 1841 ist H. subtriplinervium* Al.Br. (*Melastoma s.* Link & Otto ± 1825) zu setzen; ebenso für *H. glandulosum* Schenk 1856 H. axillare* Naud. 1849-52. Het. macrostachyum* Naud. führt Cogniaux unter *Heeria* als besondere Art auf.

Zu Seite 248: **Pharmacum.** Nach Cogniaux l. c. sind folgende unter *Astronia* aufgeführte Arten zu ergänzen: Pharmacum Beccarianum (Cogn.),

calycinum (Vidal), Candolleanum (Cogn.), confertiflorum (A.Gray), Cumingianum (Vidal), fraternum (Gray), Holirungii (Cogn.), ovalifolium (Triana), papuanum (Cogn.), Pickeringii (A.Gray), pileolatum (Triana), pulchrum (Vidal), robustum (Seem.), Rolfei (Vidal), samoēnse (Moore), smilacifolium [Wall.] (Triana), Storckii (Triana), subcordatum (A.Gray), tomentosum (Seem.) OK.

Zu Seite 276: **Balfourina** OK. = *Didymaea* Hk.f. 1873 non (—ium) Schrad.* 1797, gen. fung. Die Verschiedenheit von Didymaea und Didymium liegt innerhalb erlaubter orthographischer Variation eines Wortes, sodass die Rubiacee neu zu benennen ist. Sie sei Prof. Isaac Bayley Balfour M.A., M.D., F.R.S., dem Erforscher der Flora von Socotra, gewidmet. Die einzige Art ist Balfourina mexicana OK. = *Didymaea m.* Hk.f.

Zu Seite 280: **Didymaea = Balfourina.**

Zu Seite 298/302. **Uragoga.** Ausser den l. c. schon unter Uragoga richtig benannten Arten sind noch folgende zu notiren: Uragoga emetica K. Schum. (*Cephaēlis* Mutis), Griffithii K.Schum. (*Ceph.* Hk.f.), Ipecacuanha Baill. (*Ceph.* W.), nuda K.Schum. (*Ceph.* Cham.&Schl.), peduncularis K.Schum. (*Ceph.* Salisb.), spathycalyx K.Schum. (*Ceph.* M. arg.). Nachdem pag. 301 gedruckt war, ist auch U. stipulacea und tomentosa von K.Schum. in Heft 64 von Engler&Prantl Pfl. fam. schon publicirt worden und ist also auf S. 301 bei diesen 2 Arten OK. durch K.Schum. zu ersetzen.

S. 299 bezogen sich die Angaben für *Chasalia* auf die 2 asiatischen Arten; die afrikanischen werden bloss durch längere Corolle von Psychotria unterschieden; der Unterschied ist in Anbetracht ausserafrikanischer Arten völlig ungenügend. S. 299 Zeile 23 lies statt „drei“: 3—9, wie sich auch aus Zeile 30 ergiebt; dieser Unterschied bezüglich disperme und pleiosperme Früchte ist noch der beste bei den Psychotrieen; die Unterschiede der Inflorescenzen, der Nebenblätter, der Samenbauchseite und des Sameneiweisses etc. ändern von Art zu Art. Bei den Arten der alten Welt wird Dispermie und Pleiospermie zur Gattungsunterscheidung benutzt, bei denen der neuen Welt inconsequent nicht. Infolge der verschiedenartigen Umgrenzung dieser Genera bei den Autoren lauten die Angaben über Dispermie und Pleiospermie, z. Th. auf Verwechselungen beruhend, verschieden; Bentham z. B. giebt *Psychotria* § *Mapouria* pyrenis saepius 3—5 an, aber bei Mapouria in Müller'scher Auffassung (cfr. Fl. bras.) fehlen solche Arten; ich habe die pleiospermen Arten pag. 290/1 unter Nonatelia ausgeschieden; da aber die Früchte nicht weniger der von Mueller arg. leichtwerthig vermehrten Arten noch unbekannt und die Ovarien nicht immer darauf untersucht sind, so mögen sich wohl noch einige Arten finden, die später auszuscheiden sind. Andererseits werden wohl noch einige kleinere Genera der Psychotrieen noch zu Uragoga zu ziehen sein. Folgende Artennamen sind zu ändern:

1 *Ps. obscura* Bth. 1849 non Zoll. & Mor. 1845 = U. accraensis OK.
2 *Rudgea angustifolia* M. non *Ps. ang.* Poir. = U. aculeoligera OK.
3 *Ps. umbellata* Korth. non *Ps. umb.* Vell. = U. acutifolia OK.
4 *Ps. Salzmanniana* M. 1881 = *Ceph. ambigua* DC. 1830 (non † W.&A.) = U. ambigua OK.
5 *Ceph. discolor* Polak. 1877 non *Rudgea disc.* Bth. = T. angosturensis OK.
6 *Ps. gracilis* Asa Gray non R. & P. = U. Asae OK.
7 *Rudgea longiflora* Bth. non *Ps. long.* Poir. (*Pal. long.* DC.) = M. Aschersoniana OK.
8 *Map. Burchelliana* M. 1876 in Flora p. 459 non *Rudgea Burch.* M. l. c. p. 453 = U. Bailloniana OK.

9 *Ps. ferruginea* Bkr. 1877 non *Map. fer.* M. 1876 = U. Bakeriana OK.
10 *Ps. lanceolata* Balf. fil. 1877 non *Rudgea lanc.* Bth. = U. Balfouriana OK.
11 *Grum. micrantha* Hiern 1877 non *Ps. micrantha* HBK. 1818 = U. Barteri OK.
12 *Ps. Glaziovii* M. non *Rudgea Glaz.* M. = U. Bisglazioui OK.
13 *Ceph. stipulacea* Bl. 1826 non *Ps. stip.* Wall. 1824 = U. Blumeana OK.
14 *Rudgea elliptica* M. non *Ps. ell.* W. = U. Bolusiana OK.
15 *Pal. speciosa* HBK. non *Ps. speciosa* Forst. = U. Bonplandiana OK.
16 *Ps. brevicollis* M. in Flora 1876 p. 548 non *Map. br.* M. l. c. p. 459 = U. brachythere OK.
17 *Ps. nervosa* Bth. non U. nerv. OK. (Mill. 1768) = U. britoguianensis OK.
18 *Ps. cordata* A.Gray non *Geophila cord.* Miq. 1842 (*Map.* M.) = U. Britteniana OK.
19 *Pal. lanceolata* Oerst. non *Rudgea lanc.* Bth. = U. candelariae OK.
20 *Carapichea Patrisii* DC. prod. IV. 536 non *Ps. Patrisii* DC. pag. 510 = U. Carapichea OK.
21 *Pal. intermedia* Oerst. non *Ps. int.* Gard. = U. carpinterensis OK.
22 *Ps. palecouroides* M. non *Ps. p.* Mart. = U. Carruthersii OK.
23 *Map. umbrosa* M. 1876 in Flora p. 459 non *Rudgea umb.* M. l. c. p. 452 = U. Carueliana OK.
24 *Rudgea magnoliaefolia* M. (Cham.) non *Ps. magnol.* HBK. = U. Chamissoi OK.
25 *Ceph. hirsuta* Mart. & Gal. non *Ps. hirs.* Sw. = U. chinantlensis OK.
26 *Rudgea caribaea* Bth. = *Ps. citrifolia* Sw. = U. citrifolia OK.
27 *Chasalia divaricata* DC. 1830 non *Ps. div.* HBK. 1818 = *Chas. coffeoides* DC. = U. coffeodes OK.
28 *Rudgea longistipula* M. non *Ps. long.* Bth. = M. cochoeirensis OK.
29 *Ps. clavipes* M. fl. bras. VI[5] 464 non *Rudgea cl.* M. = U. compressistipes OK.
30 *Pal. mexicana* Bth. non *Ps. mex.* W. = U. cordillerae OK.
31 *Rudgea calycina* Bth. non *Ps. cal.* HBK. = U. corcovadensis OK.
32 *Rudgea mucronata* M. 1881 non *Ps. mucr.* Hiern 1877 = U. Coulteriana OK.
33 *Rudgea Blanchettiana* L. non *Ps. Blanch.* M. (Cham.) = U. cuspistipula OK.
34 *Rudgea tenuifolia* M. non *Ps. ten.* Sw. = M. Delpinoana OK.
35 *Rudgea viburnodes* Bth. (Cham. 1834) = *Pal. densiflora* Mart. (non *Ps. viburnodes* HBK. 1818) = U. densiflora OK.
36 *Ps. pendula* Hk.f. 1880 non U. pend. OK. (Jacq.) = U. depressoglobosa OK.
37 *Ps. Riedeliana* M. non *Rudgea Ried.* M. = U. Detoniana OK.
38 *Map. Nettoana* M. in Flora 1876 p. 458 non *Rudgea Net.* M. l. c. p. 450 = U. Dyeriana OK.
39 *Ceph. punicea* Vahl 1796 = *Ceph. elata* Sw. 1788 = *U. punicea* K. Schum. = U. elata OK.
40 *Ps. sulphurea* Schweinf. (= *Grum. s.* Hiern 1877) non R. & P. = U. Eminiana OK.
41 *Map. myriantha* M. 1881 non *Ps. myr.* M. 1876 = U. Engleriana OK.
42 *Pal. coccinea* DC. non *Patabea coccinea* Aubl. 1775 = U. erythrantha OK.
43 *Rudgea micrantha* M. (non *Ps. micr.* HBK.) = *Ps. fimbriata* Bth. = U. fimbriata OK.

44 *Ps. Burchelliana* M. 1881 non *Rudgea Burch.* M. 1876
= U. Franchetiana OK
45 *Ps. microcephala* Miq. non *Ceph. micr.* R.&S. „W."
= U. fuscostipulata OK.
46 *Ps. macrocalyx* A.Gray 185.. non U. mac. OK. (Mart. 1841)
= U. Grayana OK.
47 *Pal. umbellata* DC. 1830 non *Ps. umb.* Vell. 1825
= U. galloguianensis OK.
48 *Map. insignis* M. 1881 fl. bras. VI^5 p. 424 non *Rudgea insignis* M. 1881 p. 203
= U. Greeneana OK.
49 *Ps. coronata* Griseb. 1862 non Vell. 1825 = U. Grisebachiana OK.
50 *Grum. macrocarpa* Hiern 1877 non *Pal. macr.* HBK.
= U. Grumilia OK.
51 *Ps. tomentosa* Hemsl. = *Map. t.* Oerst. 1852 non U. tom. K.Schum. (Aubl. 1775)
= U. Hemsleyana OK.
52 *Ps. virens* Hiern 1877 non Poepp.&Endl. 1845 = U. Hiernii OK.
53 *Ps. goyazensis* M. 1876 in Flora p. 548 non *Rudgea goy.* M. l. c. p. 450
= U. Hieronymi OK.
54 *Map. Martiana* M. in Flora 1876 p. 458 non *Rudgea Mart.* M. l. c. p. 453
= U. Jacobaschii OK.
55 *Map. japurensis* M. arg. non U. japurensis OK. (*Rudgea* M.)
= U. japuraguensis OK.
56 *Rudgea loniceroides* M. 1876 non *Ps. lon.* DC. „Sieb." 1830
= U. inhumasensis OK.
57 *Carapichea Aubletii* DC. 1830 = *C. guianensis* Aubl. = *Cephaelis involucrata* W. 1798
= U. involucrata OK.
58 *Ps. filipes* Hk.f. 1880 non Asa Gray 185.. = U. Josephi OK.
59 *Rudgea breviflora* M. non *Ps. brev.* M. (Cham.) = U. Kerneriana OK.
60 *Ps. decipiens* M. 1881 non *Rudgea d.* M. 1876 = U. Kingiana OK.
61 *Ceph. salicifolia* HBK. III 376 non *Ps. sal.* HBK. III 556
= U. Kunthiana OK.
62 *Ps. divergens* S.Kurz 1877 non Bl. 1826 = U. Kurziana OK.
63 *Ps. parvifolia* Bth. 1852 non U. parvif. OK. (Cham. 1834)
= U. Lévyi OK.
64 *Rudgea macrophylla* Bth., non *Ps. mac.* R.&P., = *Ps. leucophylla* Brongn.
= U. leucophylla OK.
65 *Pal. calycina* Bth. non *Ps. calycina* HBK. = U. loxensis OK.
66 *Ps. megalocalyx* M. 1881 = *Suteria macrocalyx* Mart. 1841
= U. macrocalyx OK.
67 *Map. panurensis* M. 1876 in Flora p. 466 non *Rudgea pan.* M. l. c. p. 456
= U. Magnusiana OK.
68 *Ps. Griffithii* Hk.f. (non *Ceph. Griff.* Hk.f. = U. Griff. K.Schum.)
= U. malaccensis OK.
69 *Ps. vellerea* M. fl. bras. VI^5 p. 305 non *Rudgea* v. M. p. 208
= U. Mannagettaei OK.
70 *Ps. nicotianifolia* Mart.&Gal. 1842/5 non U. nic. OK. (Ch.&Schl.)
= U. Martensiana OK.
71 *Rudgea cujabensis* M. non *Ps. cuj.* Schl. = U. matogrossensis OK.
72 *Rudgea Clausseniana* Bth. 1850 = *Coffea minor* Cham. 1834
= U. minor OK.
73 *Ps. oligantha* Miq. 1856 non DC. 1830 = U. Miqueliana OK.

74 *Rudgea triflora* Bth. non *Ps. triflora* Hk.&A. = Mooreana OK.
75 *Ps. Martiana* M. 1881 non *Rudgea Martiana* M. 1876
= U. Muelleriana OK.
76 *Map. sessiliflora* M. non *Ps. sess.* W. = U. Nebrowniana OK.
77 *Ps. Pavetta* Sw. 1788 = *Cestrum nervosum* Mill. 1768
= U. nervosa OK.
77b *Ps. alba* R.&P. 1799 = *U. alba* OK. p. 299 [non *Tapogomaea alba* Aubl. 1775 = U. alba OK. p. 959] = *Ps. nicaraguensis* Bth.
= U. nicaraguensis OK.
78 *Ps. tabacifolia* M. 1881 = *Pal. nicotianifolia* Ch.&Schl. 1829 (non *Ps. nic.* M.&Gal. 1842/5) = U. nicotianifolia OK.
79 *Ps. fissistipula* M. in Flora 1876 p. 547 non *Rudgea fiss.* M. l. c. p. 449
= U. Niedenzuana OK.
80 *Ps. elongata* Wall. 1848 = *Grum. el.* Wight. ± 1848 non *Ps. el.* Bth.
= U. nilgherensis OK.
81 *Ps. castellana* M. 1881 non *Map. castellana* M. 1876
= U. novocastellana OK.
82 *Rudgea paniculata* Bth. non *Ps. pan.* W. (L.f.) = U. Nymanniana OK.
83 *Ps. obovata* Oerst. 1863 non R.&P. 1794 = U. Oerstedtiana OK.
84 *Ps. medica* M. = *Ps. officinalis* Mart. = U. officinalis OK.
Ps. off. Raensch ist wieder Nonatelia officinalis Aubl.
85 *Ps. mandiocana* M. in Flora 1876 p. 545 non *Map. mand.* M. l. c. p. 496
= U. Oliveriana OK.
86 *Geophila hirta* Korth. non *Ps. hirta* W. = U. pararawinensis OK.
87 *Ps. parasitica* Sw. 1788 = *Viscoides pendulum* Jacq. 1763
= U. pendula OK.
88 *Pal. Haenkeana* DC. prod. IV 530 non *Ps. Haenk.* DC. l. c. 507
= U. Philippiana OK.
89 *Ps. calocarpa* S.Kurz 1872 = *Ps. picta* Wall. 1848 = U. picta OK.
90 *Ps. costaricensis* Polak. non *Pal. cost.* Bth. = U. Polakowskyi OK.
91 *Ps. recurva* Hiern 1877 non *Rudgea r.* M. 1876 = U. Prantliana OK.
92 *Ps. japurensis* M. in fl. bras. Nr. 184 (non Nr. 158) = *Ps. pseudo-japurensis* K.Schum. = U. pseudojapurensis OK.
93 *Rudgea microcephala* M. non *Ceph. micr.* R.&S. „W."
= U. quinquecornuta OK.
94 *Rudgea reticulata* Bth. non *Ps. ret.* R.&P. = U. retifolia OK.
95 *Ps. microcarpa* M. 1881 non *Map. micr.* M. 1876 = U. Rolfseana OK.
96 *Rudgea erythrocarpa* M. 1876 non *Ps. eryth.* Cham.
= U. rubribaccata OK.
97 *Ps. tinctoria* R.&P. = *Pal. tinct.* R.&S. non U. tinct. OK.(Aubl.)
= U. Ruiziana OK.
98 *Ps. Weddelliana* M. 1881 non *Rudgea Wed.* M. 1876
= U. Saccardoana OK.
99 *Pal. gardeniodes* BHgp. (Schiedw. ± 1850) non U. gard. OK. (Cham. 1844)
= U. Schiedweileri OK.
100 *Ps. neurothrix* M. 1881 non *Ps. neurotricha* DC. 1830
= U. Schlechtendalii OK.
101 *Ps. Rabeniana* M. 1881 non *Map. Rabeniana* M. 1876
= U. Schumanniana OK.
102 *Ps. capitata* Sieb. = *Chasalia cap.* DC. non *Ps. cap.* R.&P.
= U. Sieberi OK.

103 *Ps. japurensis* M. in fl. bras. VI⁵ 328 Nr. 158 non *Rudgea jap.* M. l. c. p. 178 = U. Solmsiana OK.
104 *Ps. parviflora* Span. non U. parv. OK. (Cham.) = U. Spanogheana OK.
105 *Ps. coriacea* Korth. non Poir. = U. sumatrensis OK.
106 *Suteria calycina* DC. = *Ceph. cal.* Ldl. non *Ps. cal.* HBK. = U. Suteriana OK.
107 *Rudgea involucrata* M. non *Ceph. inv.* W. 1798 = U. Taubertiana OK.
108 *Ps. umbellata* Schum. & Thon. 1827 non *Ps. umb.* Vell. 1825 = U. Thonningii OK.
109 *Ps. parviflora* W. = *Simira tinctoria* Aubl. 1775 = U. tinctoria OK.
110 *Map. Schlechtendaliana* M. 1881 = *Ps. alba β tonsa* Ch. Schl. 1829 = U. tonsa OK.
111 *Ps. macrocarpa* Hk.f. non *Pal. macr.* HBK. = U. travancorica OK.
112 *Rudgea lasiostylis* M. 1881 non *Ps. lasiostylis* M. 1876 = U. Treubiana OK.
113 *Rudgea eriantha* Bth. (Gard.) = *Ps. tubulosa* Vell. = U. tubulosa OK.
114 *Ps. subsessilis* Bth. non *Rudgea subses.* Bth. = U. turrialvensis OK.
115 *Ps. Arrabidae* M. = *Ps. umbellata* Vell. 1825 = U. umbellata OK.
116 *Grum. umbellata* Miq. non U. umb. OK. = U. umbellifera OK.
117 *Ps. nervosa* Sw. 1788 = *Ps. lanceolata* Nutt. = *Ps. undata* Jacq. 1798 (non U. nervosa OK.) = N. undata OK.
118 *Ps. corymbifera* M. 1881 non *Map. cor.* M. 1876 = U. Urbaniana OK.
119 *Map. macrocarpa* M. non *Pal. macr.* HBK. = U. Vellozoana OK.
120 *Ps. apiculata* Warbg. 1891 non M. 1876 = U. Warburgiana OK.
121 *Map. crassa* M. non *Ps. crassa* Bth. = U. Watsoniana OK.
122 *Ps. brachyandra* M. 1881 non *Rudgea brach.* M. 1876 = U. Wettsteiniana OK.
123 *Tapogomaea violacea* Aubl. (non *Ps. violacea* Aubl.) = *Ceph. violacea* W. non Sw. = U. Willdenowiana OK.
124 *Map. Langsdorffiana* M. 1881 non *Ps. Langsd.* M. 1876 = U. Wittmackiana OK.
125 *Ps. stenophylla* Hk.f. (= *Grum. st.* Thw.) non Spr. = U. zeylanica OK.
126 *Grum. Kirkii* Hiern in Ol. fl. trop. Africa III 216 non *Ps. Kirkii* Hiern l. c. 206 = U. zombamontana OK.

Es ist abgekürzt: *Ps.* = *Psychotria* — in der folgenden Liste stehen aber Autorcitate für *Psychotria* einfach in [] — *Pal.* = *Palicourea*, *Ceph.* = *Cephaëlis*, *Map.* = *Mapouria*, *Grum.* = *Grumilea*, *Chas.* = *Chasalia* und M. ausnahmsweise für Mueller argoviensis. Bei der Unmenge von Homonymen und der Schwierigkeit, bei den vorhandenen hunderten Namen noch für die Pflanze oder deren Sammler neue und passende Namen zu geben, habe ich es vorgezogen, solche Arten nach einigen bekannten Botanikern zu benennen, wenn sie auch nichts mit der betreffenden Art zu thun haben. — Ich gebe ein übersichtliches Verzeichniss der vorstehend enthaltenen Artensynonyme ohne Rücksicht auf Gattungssynonyme: *alba* Nr. 77ᵇ, *angustifolia* 2, *apiculata* 120, *Arrabidae* 115, *Aubletii* 57, *Blanchettiana* 33, *brachyandra* 122, *brevicollis* 16, *breviflora* 59, *Burchelliana* 8 + 44, *calocarpa* 89, *calycina* 31 + 65 + 106, *capitata* 102, *caribaea* 26, *castellana* 81, *citrifolia* 26, *Clausseniana* 72, *clavipes* 29, *coccinea* 42, *coffeoides* 27, *comigera* p. 299, *commutata* p. 300, *cordata* 18, *coriacea* 105, *coronata* 49, *corymbifera* 118, *costaricensis* 90, *crassa* 121, *cujabensis* 71, *decipiens* 60, *densiflora* 35, *didymocarpa* p. 299, *discolor* 5, *divaricata* 29, *divergens* 62, *elata* 39, *elliptica* p. 300 + Nr. 14,

elongata 80, *eriantha* 113, *erythrocarpa* 96, *ferruginea* 9, *fimbriata* 43, *filipes* 58, *fissistipula* 79, *gardeniodes* 99, *Glaziovii* 12, *goyazensis* 53, *gracilis* 6, *Griffithii* 68, *guianensis* p. 300bis Nr. 57, *Haenkeana* 88, *hirsuta* 25, *hirta* 86, *japurensis* 55 + 92 + 103, *insignis* 48, *intermedia* 21, *involucrata* 107, *Kirkii* 126, *lanceolata* 10 + 19 + 117, *Langsdorffiana* 124, *lasiostylis* 112, *longiflora* 7, *longistipula* 28, *loniceroides* 56, *macrocalyx* 46 + 66, *macrocarpa* 50 + 110 + 119, *macrophylla* 64, *magnoliaefolia* 24, *mandiocana* 85, *Martiana* 54 + 75, *medica* 84, *megalocalyx* 66, *mexicana* 30, *micrantha* 11 + 43, *microcarpa* 95, *microcephala* 45 + 93, *minor* 72, *mucronata* 32, *myriantha* 41, *nervosa* 17 + 77 + 117, *Nettoana* 38, *neurothrix* 100, *nicaraguensis* p. 299, *nicotianifolia* 70 + 78, *obesa* p. 301, *oborata* 83, *obscura* 1, *oligantha* 73, *officinalis* 84, *palecouroides* 22, *paniculata* 82, *panurensis* 67, *parasitica* 87, *parviflora* 104 + 109, *parvifolia* 63, *Patrisii* 20, *Pavetta* 77, *pendula* 36 + 87, *picta* 89, *pseudojapurensis* 92, *punicea* 39, *Rabeniana* 101, *recurva* 91, *reniformis* p. 300, *reticulata* 94, *Riedeliana* 37, *salicifolia* 61, *Salzmanniana* 4, *Schlechtendaliana* 110, *sessiliflora* 76, *speciosa* 15, *stenophylla* 125, *stipulacea* 13, *sub sessilis* 114, *sulphurea* 40, *tabacifolia* 78, *tenuifolia* 34, *tinctoria* 97 + 109, *tomentosa* p. 301 + Nr. 51, *triflora* 74, *tubulosa* 13, *umbellata* 3 + 47 + 108 + 115 + 116, *umbrosa* 23, *undata* 117, *vellerea* 69, *viburnodes* 35, *violacea* 123, *virens* 52, *Weddelliana* 98.

Mit gleichen Artennamen sind übertragen: Uragoga abrupta [Hiern], acutiflora [DC.], adenophylla [Wall.], aemulans (*Map.* M.), aeneofusca [M.], affinis [Bkr.], Afzelii [Hiern], agnata [DC.], alba [*Tapogomea* Aubl.], alpina [Sw.], amazonica (*Rudgea* M.), amethystina [R. & P.], amicorum (*Chas.* Gray), ampla [M.], amplectens [Bth.], anamallayana [Bedd.], anceps [HBK.], andamanica [Kurz], androsaemifolia [Gris.], anetoclada [Hiern], angulata [Korth.] (pag. 299 err. angulosa), angustata [Ands.], angustifolia [Poir.], anisocephala [M.], anisoloba [M.], Ansellii [Hiern], apiculata [M.], apocynacea (*Map.* M.), apocynifolia [Gray], apoda (*Rudgea* M.), appendiculata [M.], arborea [Hiern], arenosa [M.], argentata [Korth.], articulata (*Grum.* Hiern], aureola [Bartl.], australis (*Map.* M.), axillaris (*Ceph.* Sw.), bahiensis (M. non DC.), bantamensis [Miq.], barbata [Poir.], barbiflora [DC.], barbinervia (*Pal.* DC.), barcellana [M.], barraēnsis [M.], Beccarii [K.Schum.], Benthamiana [Hiern], Berteroana [DC.], Beskeana (*Ceph.* Schl.), Beyrichiana [M.], biaristata [Bartl.], biattenuata [M.], bidentata (*Ceph.* Thbg.) [Hiern], bifaria [Hiern], bisulcata [W. & A.], biternata [M.], Blanchetiana (*Pal.* Schl.) [M.], borjensis [HBK.], Boryana (*Chas.* DC.), brachiata [Sw.], brachyandra (*Rudgea* M.), brachyantha [Hiern], brachybotrya [M.], brachyceras [M.], brachygyne [M.], brachyloba [M.], brachypoda (*Map.* M.), Brackenridgei (Gray), bracteata [DC.], bracteocardia (*Ceph.* DC.) [M.], bracteolata [Mart. & Gal.], bracteosa [Hiern], brasiliensis [Vell.], Brassii [Hiern], brevicollis (*Map.* M.), breviflora (*Pal.* Schl.) [M.], brevipedunculata [M.], brevipes (DC.), Brownii (Spr.), brunnea [(Hiern „Schweinf.")], Burchelliana (*Rudgea* M.), caldasica (*Map.* M.), caloneura [M.], callophylla (*Pal.* DC.), calva [Hiern], calycosa [Gray], calycina [HBK.], campyloneura [M.], capensis (*Grum.* Sond.), capillacea (*Map.* M.), capitata [R. & P.], capitellata [Wawra], capituliflora (*Map.* M.), carthagenensis [Jacq.], Carronis [Moore & F.v.M.], Casarettoana (*Rudgea* M.), casiquiaria [M.], castellana (*Map.* M.), catharinensis (*Map.* M.), celastrinea (*Rudgea* M.), celastrodes [Gris.], cephalantha (*Map.* M.), chaenotricha [DC.] (*Map.* M.), chionantha (Pal.

DC.; *Map.* M.), chlorantha [Bth.], chlorophylla [M.], chlorotica [M.], cinchonodes (*Map.* M.), circinnata [W.], clavipes (*Rudgea* Bth.), coccinea (*Patabea* Aubl.), coerulea [R.&P.] (*Pal.* R.&S.), colarensis (*Map.* M.), collina [Lab.], colorata (*Ceph.* R.&S. „W."), comitis [M.], compaginata (*Map.* M.), concolor [Bth.], conferta [Bth.], confertiflora [Miq.], congesta [W.&A. non Spr.], conjungens [M.], connata [Wall.], conocarpa (*Rudgea* M.), consanguinea [M.], constricta [M.], contracta [M.], cordata (*Geophila* Miq.; *Map.* M.), cordifolia [HBK.], coriacea [Poir.], corniculata (*Rudgea* Bth.), cornifolia [HBK.], cornigera [Bth.], cornuta [Hiern], coronata [Vell.] (*Rudgea* M.), corymbifera (*Map.* M.), corymbosa [Sw.], corymbulosa (*Rudgea* Bth.), costaricensis (*Pal.* Bth.), costivenia [Gris.], cou cfr. cu, crassa [Bth.], crispa [Hiern], cristata [Hiern], cujabensis [Schl.], cuneata (*Ceph.* Korth.), cuneifolia [DC.], cupularis (*Map.* M.), cuspidata [R.&S. „W."], cussareodes (*Map.* M.), cyanosperma (*Rudgea* M.), cymosa [R.&P.], cymuligera (*Map.* M.), Dallachyana [Bth.], Dalzellii [Hk.f.], daphnodes [Cunn.], dasyophthalma [Gris.], debilis [M.], decipiens (*Rudgea* M.), deflexa [DC.], densicostata [M.], densivenosa [M.], denticulata [Wall.], depauperata (*Map.* M.), dichotoma [W.], diervillodes [HBK.], diplosphaerica [M.], discolor (*Rudgea* Bth.), divaricata [HBK.], diversicolor [M.], domingensis [Jacq.], Doniana [Hiern], dura [Gris. „Sm."], egensis [M.], elongata [Bth.], eriantha (*Pal.* DC.), erioloba (*Rud.* Bth.), erratica [Hk.f.], erythrocarpa [Cham.], erythrophylla [M.], estrellana [M.], euneura [Miq.], exannulata [M.], excelsa [HBK.], exserta [DC.], extensa [Miq.], extratropica [M.], fastigiata [Spr.] (*Pal.* DC.), ferruginea (*Map.* M.), ficigemma [DC.], filipes [Gray], fimbricalyx (*Grum.* Miq.), fissistipula (*Rudgea* M.), Fitzalani [F.v.M.], flavescens [Spr.], flavicans [M.], flexuosa [W.], floribunda [HBK.], fluminensis [Vell.], Fockeana [Miq.], foetida [Gris.], foliosa [Hiern], formosa [Ch.&Schl.] (*Map.* M.), forsteroniodes [M.], foveolata [R.&P.], fragrans (*Ceph.* Hk.), Francavillana (*Rudgea* M.), Franquevilleana [M.], fraterna [M.], fulgens [M.], fulva [Wall. „Ham."], furcata [DC.], gabonica [Hiern], Gabrieli [M.], Galeottiana (*Pal.* Martens), gardeniodes (*Coffea* Cham.; *Rudgea* M.), Gardneri [Bth.], Gardneriana [M. in fl. bras. VI⁵. pag. 235 Nr. 15 non Nr. 244], Gaudichaudii [*Rudgea* M.], gendarussifolia [Bl.], glabra (*Tapagomea* Aubl.), glabrata [Sw.], glabrescens [M.], glandulifera [Hk.f. „Thw."], glauca [Polak.], glaucescens [HBK.], Glazioui (*Rudgea* M.), globosa (Hiern), glomerata [HBK.], Gomeziana (*Rudgea* M.), goyazensis (*Rudgea* M.), gracilenta [M.], gracilis [R.&P.], graciliflora [Bth.], granadensis [Bth.], grandiflora [Mann], grandifolia [Sieb.] (*Chas.* DC.), grandis [Sw.], Haenkeana [DC. p. 507], hancorniaefolia [Bth.], hastisepala [M.], hebeclada [DC.], hebecladodes [Gris.], Helferiana [Kurz], heterocephala [M.], heteromorpha [Korth.], Heurckii (*Rudgea* M.), hexandra [Mann], hirtipes [M.], Hoffmannseggiana (*Ceph.* R.&S.) [M.], Hookeri [D.Don], hirsuta [Sw.], hirta [W.], horridula [M.], Horsfieldiana [Miq.], Hostmanniana (*Rudgea* Bth.), Humboldtiana (*Ceph.* Cham.), humilis [Hiern], hyacinthiflora [R.&P.) [*Pal.* R.&S.], hygrophilodes [M.], hypargyrea [Gray], hyptodes [Bth.], Jackii [Hk.f.], jacobiniensis (*Rudgea* M.), jambosiodes [Schl.], janeirensis [M.], japurensis (*Rudgea* M.), jasminodes (*Coffea* Cham; *Rudgea* M.), ignea [M.], ilheotica (*Rudgea* M.), inaequifolia [M.], infundibularis [Hiern], insidens [Hiern], insignis (*Rudgea* M.), insularum [Gray], interjecta [M.], inter-

media [Gard.], interrupta (*Rudgea* Bth.), inundata [Bth.], involucellaris [M.], involucrans [M.], Johnstonii [Hk.f.], irregularis (*Rudgea* M.), Junghuhniana (*Grum.* Miq.), ixorodes [Bartl.], keyensis [Warbg.], Kirkii [Hiern], Kolly [Schum. & Thon.], konguensis [Hiern], laciniata [Vell.], lacinulata (*Rudgea* M.), laevifolia (*Map.* M.), laevis [DC.], lagoënsis [M.], lanata [M.], lanceaefolia (*Rudgea* Salisb.), lanceolata (*Rudgea* Bth.), Langsdorffiana [M.], Langsdorffii (*Rudgea* M.), lasiophthalma [Gris.], lasiopus [M.], lasiorhachis (*Pal.* Oerst.), lasiostylis [M.], latifolia (*Ronabea* Aubl. fide Gris. incl. *Coffea subsessilis* Bth. = *Map.* s. M.), latistipula [Bth.], laxa [R. & P.], leiocarpa [Cham. & Schl.], leiocarpodes (*Rudgea* M.), lepidocarpa [Korth.], leptophylla [Hiern], leucocarpa [Bl.], ligularis (*Ceph.* Rich.) [BHgp], Lindleyana [M.], linearis [Bartl.], lineata (*Pal.* Bth.), longicollis [Bth.], longicuspis [M.], longiflora [Poir.] (*Pal.* DC.), longifolia (*Pal.* HBK.), longipedunculata (*Pal.* Gard.) [M.], longipes [M.], longipetiolata [Thw.], longistipula [Bth.], longistipulata [M.], longistylis [Hiern], longivaginalis [Hiern „Schweinf."], lonicerodes [DC. „Sieb."], lophoclada [Hiern], lucens [Hiern], lucida [HBK.], Lundiana (*Rudgea* Gard.) [M.], lupulina [Bth.], lurida (*Map.* M.), macrantha (*Suteria* M.), macrobotrys [R. & P.] (*Pal.* R. & S.), macrocarpa (*Pal.* HBK.), macrophylla [R. & P.], macropoda [R. & P.], magnoliaefolia [HBK.], madraspatana [Hk.f.], Maingayi [Hk.f.], major (*Coffea* Cham.; *Rudgea* M.), malayana [Jack], mamillaris [M.], mandiocana (*Map.* M.), manillensis [Bartl.], Mannii [Hiern], Mansoana [M.], maranhana [M.], Maregravii [Spr.], marginata [Sw.], mariana [Bartl.], Martiana (*Rudgea* M.), Martiusii [M.], medians (*Rudgea* M.), medusula [M.], megacoma [Miq.], megapontica [M.], melanotricha [M.], mesomorpha [M.], mesotropa [M.], membranifolia [Bartl.], mexicana [W.], micrantha [HBK.], microcarpa [*Map.* H.], microcephala [*Ceph.* R. & S. „W."], microdesmia [Oerst.], Miersiana (*Rudgea* Bth.), minutiflora [M.], miradorensis [Oerst.], mitis [R. & P.] (*Pal.* DC.), mollis (Poir.), monocephala [M.], montana [Bl.], monticola [Hiern], Moonii (*Grum.* Thw.) [Hk.f.], Mooniae[1]) (*Chas.* Bkr.), morae [Polak.], morindiflora [Wall.], morindodes (*Grum.* Miq.), mucronata [Hiern], multicolor [M.], multicostata (*Rudgea* M.), multiplex [M.], muscosa (*Ceph.* Sw.), myriantha (*Map.* M.), myrsinifolia (*Rudgea* Bth.), Myrtiphyllum [Sw.], nematopoda [F.v.M.], nemorosa [Gardn.], nesophila [F.v.M.], Nettoana (*Rudgea* M.), Neuwiedii (*Rudgea* M.), neurotricha [DC.], nicobarica (Kurz), nigrescens (*Pal.* Mart. & Gal.), nigropunctata [Hiern], nitidella [M.], nitidula [Cham. & Schl.], niveobarbata (*Map.* M.), nobilis (*Rudgea* M.), nodosa (*Rudgea* Bth.; *Coffea* Cham.), noxia (St.Hil.], nubica [Delile], nudiflora [W. & A.], nutans [Sw.], obconica [M.], obfuscata [M.], obliquinervia [M.], oblonga (*Ceph.* DC.), obovata [R. & P.] (*Pal.* DC.), obscura [Zoll. & Mor.], obscurata [M.], obtegens [M.], obtusifolia [Poir.], ochroleuca (*Rudgea* M.), octocuspis (M.), oligantha [DC.], oligotricha [DC.], opaca [M.], orinocensis [DC.], ovalifolia (*Rudgea* Salisb.), ovalis (*Rudgea* M.), owariensis [A.E.Fuss.], oxylepis (*Chas.* Miq.), pachyneura [M.], pachyphylla (*Rudgea* M.), pachysantha (*Rudgea* M.), pacimonica [M.], padi-

[1]) Moonii nach Herrn Moon, und Mooniae nach Madame Moon genannt sind nicht synonym, also beide nebeneinander zulässig; hier liegt keine orthographische Licenz der Endsilben, sondern Stammwortverschiedenheit vor: Moonius und Moonia.

folia [W.], palecurodes [Mart.],(*Rudgea* M.), pallens [Gardn.], paludosa [M.], paniculata [W.], panurensis (*Rudgea* M.), papantlensis (*Map.* Oerst.) [Hemsl.], paradoxa [M.], paraënsis [M.], pardina [M.], parquiodes (*Coffea* Cham.; *Rudgea* M.), patens [Sw.], patentinervia [M.], Patrisii [DC.], parviflora (*Pal.* Bth.), parvifolia (*Coffea* Cham.; *Rudgea* M.), parvula [Gray], pauciflora [Bartl.], pauridiantha [Hiern], Peckoldtiana [M.], pedunculata [Sw.], pedunculosa [Rich.](*Pal.* DC.), penangensis [Kurz], pentaphthosa [M.], peraffinis (*Map.* M.), pergamacea [Korth.], persimilis [M.], Pervillei [Bkr.], petiolaris [Spr.](*Pal.* HBK.), philippensis [Ch. & Schl.], phyllocalymma [M.], phyllocalymmodes [M.], Pickeringii [Gray], pilosiuscula [Gris], pilota (R. & P.), platycocca [Gray], platyneura [Kurz], platyphylla [DC.], platypoda [DC.], platypodina [M.], pleiocephala [M.], plurivenia [Thw.], podocephala [M.], Poeppigiana [M.], Pohliana (*Map.* M.), poliostemma [Bth.], polyantha [DC.], polycarpa (*Grum.* Miq.)[Hk.f.], polycephala [M.], polyneura [Kurz], polytricha [Miq.], popayensis (*Pal.* Bth.), prunifolia (*Ceph.* HBK.), psammophila (*Rudgea* M.), psilogyne [M.], psychotriaefolia (*Ceph.* Lam.), psychotrodes (*Grum.* DC.), psychophylla (*Map.* M.), puberula [K.Schum.], puberulina [*Map.* M.], pubescens [Sw.], pubigera [Schl.], pumila [Hiern], punctata [Vatke], purpurascens [M.], purpurea (*Tapog.* Aubl.; *Ceph.* W.), pyramidalis [Gris.], pyrifolia [Hk. & A.], quadrifolia (*Pal.* Rudge), quinquecuspis [M.], quinqueradiata [Polak.], Rabeniana [Map. M.], racemosa [Rich.], radians [Miq.], recurva (*Rudgea* M.), refracta [M.], reginae [M.], Regnelli [M.], remota [Bth.](*Map.* M.), repanda [R. & P.], reptans [Bth.], reticulata [R. & P.], revoluta [DC.], rhinocerotis [Reinw.], rhodoleuca [M.], rhytidocarpa [M.], Riedeliana (*Rudgea* M.], rigida [R. & S. „W."], riparia (*Pal.* Bth.), robusta [Bl.], rosea (*Ceph.* Bth.)[M.], Roxburghii [DC.], rubra (*Ceph.* R.&S. „W.")[M.], rudgeodes [M.], ruelliaefolia (*Ceph.* Cham. & Schl.)[M.], rufescens [HBK.], rufipes [Hk.f.], rugulosa [HBK.], rupestris [M.], salicifolia [HBK.], sambucina [Link], santaremica [M.], sarmentasa [Bl.], scabriuscula [Bartl.], sessiliflora [W.], sessilis [Vell.], Schlechtendaliana [M.], Schmielei [Warbg.], Schomburgkiana (*Rudgea* Bth.), Schomburgkii [Bth.], Schottiana [M.], Schwechiana [W.], Schweinfurthii [Hiern], sclerocalyx (*Map.* M.), sclerophylla [M.], segregata [M.], Selloana (*Rudgea* M.), Sellowiana (*Pal.* DC.)[M.], semifissa [M.], sessiliflora [W.], sessilifolia [Mart. & Gal.], sessilis [Vell.], setacea [Hiern], setigera [Bth.], silhetensis [Hk.f.], silvicola [M.], simulans [M.], sordida [Thw.], Sororia [DC.], Sororiella [M.], soteropolitana [M.], Soyauxii [Hiern], speciosa [Forst.], sphaerocarpa (*Grum.* Hiern], sphaerocephala [M.], spicata [M.], Spruceana (*Map.* M.), squarrosa [M.], stachyodes [Bth.], stellaris [M.], stenantha [*Rudgea* M.], stenocalyx [M.], stenoclada [M.], stenophylla [Spr.], stictophylla [Hiern], stipularis (*Pal.* Bth.), stipulata (*Map.* Oerst.), stipulosa [M.], stricta [K.Schum.], strigosa [M.], subaeneofusca [M.], subcacuminalis [M.], subcordata (*Rudgea* M.), subcrocea [M.], subcuspidata [M.], subfusca [M.], subherbacea [Hiern], subintegra (*Grum.* W. & A.) [Hk.f.], subnuda [Hiern], subobliqua [Hiern], subovata [Miq.], subpunctata [Hiern], subremota [M.], subrubra (*Pal.* Polak.), subrufa [Miq.], subsessilis (*Rudgea* Bth.), subscandens [M.], subspathacea [M.], subspathulata (*Map.* M.), subtomentosa [R. & P.], subtriflora [M.], subundulata [Bth.], succulenta (*Grum.* Hiern „Schweinf."), suffruticosa [M.], sulcata [Wall.], sulfurea [R. & P.], sumbavana [Miq.], Suterella [M.], Swartzii (*Ceph.* DC.), sylva-

tica [Bl.], symplocifolia [Kurz], symplocodes (*Rudgea* M.), tabernifolia [Poir.], tenella [M.], tenerior (*Patabea* Cham.), tenuifolia [Sw.], tenuinervis [M.], tenuis (*Map.* M.), tephrosantha [Gray], terminalis [Vell.], ternifolia [Bkr.], tetrandra (*Ceph.* W.), tetraphylla (*Pal.* Cham. & Schl.) [M.], Teysmanniana (*Grum.* Miq.), Thomsonii [Hk.f.], Thwaitesii [Hk.f.], thyrsiflora [R. & P.], tinguana (*Rudgea* M.), tinifolia [W.], tortilis [Bl.], trachystyla [Hiern], triadica (*Map.* M.), triantha [M.], trichoclada [M.], trichogyne (*Map.* M.), tricholoba [M.], trichoneura [M.], trichophora [M.], trichophorodes [M.], trichophylla (*Pal.* DC.), trichostyla [M.], trichotoma [Mart. & Gal.], tricephala (*Map.* M.), trifida [R. & P.], triflora [Hk. & A.], triphylla (*Pal.* DC.) [M.], trispicata [Gris.], tristis (*Map.* M.), truncata [Wall.], turbinata [Gray], turbinella [M.], tylophora [S.Kurz], uberabana [M.], uliginosa [Sw.], umbelluligera (*Map.* M.), umbraticola (Vatke), umbrosa (*Rudgea* M.), undulata [Miq.], urophylla (Schl.), vaginata (*Pal.* Bth.), vasivensis (*Map.* M.), Vauthieri [M.], velhana (*Map.* M.), vellerea (*Rudgea* M.), velutipes [M.], venosa (*Grum.* Hiern), venulosa [M.], verrucosa [M.], verticillata (*Pal.* DC.) [M.], vestita (*Map.* M.), viburnodes [HBK.], villosa [R. & P.], violacea [Aubl.], virens [Poepp. & Endl.], virgata [R. & P.], viridis [R. & P.], vitoriensis [M.], Vogeliana (Bth.), Warmingii [M.], Wawrana [M.], Weddeliana (*Rudgea* M.arg.), Westii (DC.), Wightiana (Thw.), Wrightii [Bkr.], xanthina (*Pal.* DC.), xanthocephala [M.], xantholoba [M.], xanthophylla [M.], xanthophyllodes (*Map.* M.), ypanemensis (*Rudgea* M.), zambesiana [Hiern], zangebarica [Hiern], Zollingeriana (*Geophila* Miq.) OK.

Zu Seite 389. **Ericodes.** Die Artennamen sind noch von *Erica* zu übertragen, wobei ich Bentham's Monographie in DC. prod. VII folge. Zunächst sind folgende Artennamen zu ändern:

Erica carnea L. 1753 sp. pl. pag. 355 = *E. herbacea* L. l. c. pag. 352 = *E. pallidopurpurea* L. l. c. p. 354 = *E. purpurascens* L. 1762 = *E. mediterranea* L. 1770 = Ericodes herbaceum OK.

Der Name *E. pallidopurpurea* L. fehlt bei Bth. l. c. und auch bei Nyman. Beide stellen *carnea* voran, aber *E. herbacea* ist 3 Seiten vorher publicirt; als Linné in syst. XIII 1767 *carnea* und *herbacea* vereinigte, zog er den Namen herbacea vor und stellte *carnea* als Frühlingsform unter β. Es hat also herbacea den Vorzug zu erhalten (auch wenn der Name minder geschickt ist). Trennt man *E. mediterranea* als Art, zu der Nymann auch *E. purpurascens* L. stellt, so hat dafür E. pallidopurpureum OK. (L. 1753) zu gelten, bez. als Varietät ist sie nicht β *occidentalis* Bth., sondern β pallidopurpureum OK. (L.) zu nennen.

Die Nomenclatur bei *Erica* ist von Bentham leichtfertig behandelt; er citirt die Tafeln aus der späteren kleinen Ausgabe von Andrews' Erica-Werk 1804—1830, was wegen concurrirender Namen von 4 Zeitgenossen unrichtig und irreführend ist, und Wendland wird von Bentham als Autor öfters citirt, wo dieser richtig die älteren Citate und Autoren angiebt. Die Concurrenz zwischen:

1. Andrews, Coloured engravings of heaths 1794—1830; Folio, 4 Bände und zwar: I 1794—1802 tab. 1—74. Im Berliner Exemplar sind die Tafeln chronologisch, wie erschienen, geordnet. Die anderen Bände sind wie Andrews kleine Ausgabe sub 2 alphabetisch geordnet, aber in Heften anders geordnet erschienen. Band I trägt das Schlussdatum 1802 auf dem Titel. Die einzelnen Tafeln tragen jedes das Erscheinungsdatum, was aber in dem Exemplar der kgl. Bibliothek — ebenso wie im 2. Band — vor dem Wiederdruck oft radirt

ist, sodass ich einige Prioritätsfälle mit concurrirenden Arten von Salisbury nicht entscheiden konnte. Am Schluss ist ein Verzeichniss von 288 benannten *Erica*-Arten (n. n.), die bei Lee & Kennedy in Hammersmith käuflich waren, deren Namen Salisbury z. Th. änderte.

Vol. II 1802—1805 (auf dem Titel 1805) kommt z. Th. noch mit Salisbury's Monographie sub 6 in Concurrenz; enthält tab. 83/144.

Vol. III 1805—1809 (auf dem Titel 1809) Tafeln z. Th. ganz ohne Datumangabe[1]) (spätere Hefte); enthält t. 145 216.

Vol. IV 1810—1830 ohne Datum auf den Tafeln (217/288), aber im Text wird öfter angegeben, wann die Tafeln gezeichnet wurden, auf dem Titel das Druckfehlerdatum 1805. Jeder Band hat 72 Tafeln.

2. Andrews, Heathery 1804—1830 von Bentham nur berücksichtigt! obwohl bis auf 6 Tafeln mehr, nur kleine Copie des grossen Werkes und später im Text oder auf den Tafeln ohne specielle Data erschienen. Sechs Bände 8^0 à 50 Tafeln I & II 1804 tab. 1—100, III 1806 tab. 101/150, IV 1807 tab. 151/200, V 1809 tab. 201—250, VI 1810—1830 mit tab. 251—300. Band VI ist ein Auszug von vol. IV des grossen Werkes und trägt das Druckfehler-Datum 1804, er kann deshalb auch nicht erst 1812 erschienen sein, wie Pritzel angiebt, sondern wie der Folioband bis 1830 oder später.

3. Bauer, Franz. Delineations of Kew garden plants 30 tab. „1796" von Aiton herausgegeben von Dryander z. Th. die Arten benannt. Wenn die Arten bei ihm gelten, citirt Bentham Dryander, gelten sie nicht, dann wunderlicherweise nur Bauer. Bauer war einer der besten Pflanzenzeichner und ist wohl nur als Autor dieses von 1791—1800 erschienenen Werkes, das ich aber nicht gesehen habe, zu citiren. Einige Tafeln sind vor dem Text erschienen, cfr. Pritzel ed. I.

4. Wendland, J. Chr. Ericarum icones 1798—1825 in Fascikeln von 6 Tafeln und zwar Heft 1/2: 1798; 3/5: 1799; 6/10: 1800; 11: 1802; 12: 1803; 13/14 ohne Datum (1804); 15/16: 1805; 17: 1806; 18: 1807; 19/21: 1809; 22/24: 1810; 25/27, nicht gesehen in Berlin, nach Pritzel — 1823. In den ersten Heften wird schon Andrews' grosses Erica-Werk citirt, was auch Willdenow 1799 schon that, sodass die Angabe bei Pritzel für Andrews' Werk: 1802 bis 1830 für die Anfangszahl als falsch sich erweist.

5. Willdenow in Species plantarum 1799 (1800) II, citirt schon Andrews.

6. Salisbury in Transactions Linnean Society 1802; Monographie der Gattung; citirt auch schon Andrews.

Die Concurrenz zwischen 5 Autoren war also 1794—1803 betreffs neuer Arten von *Erica* eine recht scharfe; aber es sind von Bentham die streitigen Fälle nach Willkür entschieden worden. Unter dargelegten Verhältnissen war es mir in Berlin nur möglich, folgende Fälle zu corrigiren:

Erica humilis Bth. 1839 non *E^s. humile* OK. (Wendl.)
= Ericodes Benthamianum OK.

---

[1]) In diesen Jahren 1805—1809 scheint die gesetzliche Verpflichtung englischer Buchhändler, das Publicationsdatum auf den Abbildungen zu geben, aufgehört zu haben. Nur so ist es erklärlich, 1) dass einige Tafeln, die nicht alphabetisch geordnet in Heften ausgegeben waren, kein Datum erhielten und nach der alphabetischen Ordnung des Bandes zwischen den Tafeln mit Datum sich befinden, 2) dass bei den älteren Tafeln das Datum ± ausradirt sich findet. Weshalb aber auf dem Schlussband von Andrews' kleiner und grosser Ausgabe des *Erica*-Werkes ein falsches Datum steht, ist mir um so unerklärlicher, als die abweichenden Data im Text zu finden sind, die älteren Bände schon späteres Datum tragen und ein Nutzen für das falsche Datum in keiner Weise ersichtlich ist. Ich kann es daher nur für ein doppeltes Druckfehler-Datum halten.

E. cornuta Bth. „Roxb.“ 1839 = *E. blanda* Sal. 1802 = E$^{s.}$ blandum OK.
E. vernix Andr. ± 1809 = *E. blema* Salisb. 1802 = E$^{s.}$ blennum OK.
E. urceolaris Berg. 1767 = *E. pentaphylla* L. 1762 = *E. caffra* L. 1753 non 1770 = E$^{s.}$ caffrum OK.
E. obbata Andr. ± 1805 = *E. Capax* Salisb. 1802 = E$^{s.}$ Capax OK.
E. vespertina L.f. 1781 = *E. calycina* L. 1762 = E$^{s.}$ calycinum OK.
E. penicilliflora Salisb. 1802 = *E. calyculata* Wendl. 1799 = E$^{s.}$ calyculatum OK.
E. tenuiflora Andr. = *E. cylindrica* Thbg. 1785 = E$^{s.}$ cylindricum OK.
E. palustris Andr. 1805 = *E. cyrillaeflora* Salisb. 1802 = E$^{s.}$ cyrilliflorum OK.
E. Uhria Andr. 1802/5 = *E. densifolia* W. 1800 = E$^{s.}$ densifolium OK.
E. blanda Andr. 1806 non Salisb. 1802 = *E. doliiformis* Salisb. 1802 = E$^{s.}$ doliiforme OK.
E. pellucida Andr. = *E. glandulosa* Thbg. 1785 = E$^{s.}$ glandulosum OK.
E. reflexa Link 1821 = *E. glomiflora* Salisb. 1802 = E$^{s.}$ glomiflorum OK.
E. cylindrica „Wendl.“ 1802 sp. err. c. cit. Thbg. sed non Thbg. 1785 = E$^{s.}$ herrenhausiense OK.
E. lateralis W. II 380 Anfang 1800 „1799“ = *E. rubens* var. *humilis* Wendl. fasc. III Anfang 1799 = E$^{s.}$ humile OK.
E. leucantha Bth. „hort., Kl.“ 1839 = *E. luteoalba* Bedf. 1825 = E$^{s.}$ luteoalbum OK.
E. Petiveri W. non L. = *E. follicularis* Salisb. 1802 = *E. melastoma* Andr. 1800 oder vorher = E$^{s.}$ melastomum OK.
E. perlata Bedf. 1825 = *E. barbata* var. *minor* Andr. ± 1804 = E$^{s.}$ minus OK.
E. erubescens Andr. 1805/6 = *E. pectinifolia* Salisb. 1802 = E$^{s.}$ pectinifolium OK.
E. venusta Bedf. 1825 = *E. pellucida* Salisb. (1802) em. non al. = E$^{s.}$ pellucidum OK.
E. stricta Andr. 1805 = *E. pendula* Wendl. obs. 1798 = E$^{s.}$ pendulum OK.
E. Sebana Bauer „Dryand.“ in Bauer ic. hort. Kew t. 10 ± 1798 = *E. Petiveri* L. 1770 non W. = E$^{s.}$ Petiveri OK.
E. tiaraeflora Andr. ± 1807 = *E. placentaeflora* Salisb. 1802 = E$^{s.}$ placentiflorum OK.
E. pallida Salisb. 1802 = *E. pubescens* L. non al. = E$^{s.}$ pubescens OK.
E. buccinaeformis Salisb. 1802 = *E. simplicifolia* Donn 1796, W. 1800 = E$^{s.}$ simplicifolium OK.
E. tumida Ker 1815 = *E. splendens* Andr. 1809 = E$^{s.}$ splendens OK.
E. sulfurea Andr. ± 1808 = *E. stagnalis* Salisb. 1802 = E$^{s.}$ stagnale OK.
E. elongata Lodd. ± 1822 = *E. strigilifolia* Salisb. em. 1802 E$^{s.}$ strigilifolium OK.
E. gracilis Salisb. 1802 = *E. tenuissima* Wendl. 1800 = E$^{s.}$ tenuissimum OK.
E. nitida Andr. 1805/6 = *E. tragulifera* Sal. 1802 = E$^{s.}$ traguliferum OK.
E. ignescens Andr. = *E. tubiflora* L. 1762 = E$^{s.}$ tubiflorum OK.
E. cupressina Bedf. 1825 = *E. turrigera* Salisb. 1802 = E$^{s.}$ turrigerum OK.
E. concinna Ait. „Sol.“ 1789 = *E. verticillata* Berg. 1767 = E$^{s.}$ verticillatum OK.

E. pelviformis Salisb. 1802 = *E. mauritanica* L. 1759 = *E. viridipurpurea* L. 1753 = Es. viridipurpureum OK.
E. tubiflora W. non L. = Es. Willdenowii OK.

Mit gleichen Namen sind von *Erica* übertragen: Ericodes abietinum (L.), accomodatum (Kl.), acutum (Andr.), adenophorum (Spr.), adenostemum (G.Kze.), aduncum (Bth.), aequale (Bth.), affine (Bth.), aggregatum (Wendl.), Aitonianum (Masson), albens (L.), albescens (Kl.), ampullaceum (Curt.), andromediflorum (Andr.), angustatum (Bartl.), Aphanes (Spr.), appressum (Spr.), arboreum (L.), ardens (Andr.), argenteum (Kl.), aristatum (Andr.), aristifolium (Niven), armatum (Kl.), articulare (L.), aureum (Andr.), australe (L.), axilliflorum (Bartl.), azaleaefolium (Salisb.), azoricum (Hochst.), baccans (L.), Banksii (W.), barbatum (Andr.), barbigerum (Kl.), Bartlingianum (Kl.), Bergianum (L.), bicolor (Thbg.), blandum (Andr.), Blanfordianum (Andr.), borboniaefolium (Salisb.), Bowieanum (Lodd.), brachiale (Salisb.), brachycentrum (Bth.), bracteatum (Thbg.), brevifolium (Salisb.), Broadleyanum (Andr.), bruniodes (L.), bruniaefolium (Salisb.), Burchellii (Bth.), caducum (Thbg.), caledonicum (Spr.), campanulatum (Andr.), canaliculatum (Andr.), capillare (Bartl.), capitatum (L.), carduifolium (Salisb.), carinatum (Kl.), craterviflorum (Salisb.), cephalotes (Thbg.), cerinthodes (L.), cernuum (L.f.), cerviciflorum (Salisb.), Chamissonis (Kl.), chlamydiflorum (Salisb.), chlorolomum (Ldl.), chlorosepalum (Bth.), chrysanthum (Kl.), ciliare (L.), cinerascens (W.), cinereum (L.), cistifolium (Link), claviflorum (Salisb.), coarctatum (Wendl.), coccineum (Berg), colorans (Andr.), comosum (L.), condensatum (Bth.), confertum (Andr.), conicum (Lodd.), conspicuum (Soland.), Constantia (Nois. & Kl.), cordatum (Andr.), corifolium (L.), coroniferum (Bth.), Corydalis (Salisb.), crassifolium (Andr.), crassisepalum (Bth.), cristiflorum (Salisb.), cruentum (Sol.), cubicum (L.), cumuliflorum (Salisb.), curviflorum (Thbg.), curvifolium (Salisb.), curvirostre (Salisb.), cymosum (E.Mey.), daphniflorum (Salisb.), decipiens (Spr.), decorum (Andr.), deflexum (Bedf.), deliciosum (Wendl.), demissum (Kl.), denticulatum (L.), depressum (L.), desmanthum (Bth.), dianthifolium (Salisb.), dichroum (Spr.), dilatatum (Wendl.), diosmifolium (Salisb.), diotiflorum (Salisb.), discolor (Andr.), distans (Bth.), distortum (Bartl.), dumosum (Andr.), dysanthum (Bth.), elegans (Andr.), empetrifolium (L.), empetrodes (Andr.), Eriopus (Bth.), exiguum (Salisb.), exsurgens (Andr.), fabrile (Salisb.), fasciculare (L.f.), fastigiatum (L.), faustum (Salisb.), filamentosum (Andr.), filiforme (Salisb.), filipendulum (Bth.), fimbriatum (Andr.), flaccum (E.Mey.), flammeum (Andr.), flavicans (Kl.), flavicomum (Bartl.), flexicaule (Dryand.), flocciflorum (Bth.), floccosum (Bartl.), floribundum (Lodd.), floridum (Thbg.), foliaceum (Andr.), formosum (Thbg.), fragrans (Andr.), fucatum (Kl.), fulgidum (Bedf.), genistifolium (Salisb.), gibbosum (Kl.), giganteum (Kl.), Gillii (Bth.), gilvum (Wendl.), glanduliferum (Kl.), glaucum (Andr.), globosum (Andr.), glomeratum (Andr.), glumiflorum (Kl.), glutinosum (Berg.), gnaphalodes (Thbg.), grandiflorum (L.f.), Halicacaba (L.), hebecalyx (Bth.), Hesseanum (Wendl.), Hibbertianum (Andr.), hirsutum (Kl.), hirtum (Thbg.), hirtiflorum (Curtis), hispidulum (L.), humifusum (Salisb.), jasminiflorum (Andr.), imbricatum (L.), incarnatum (Thbg.), inclusum (Wendl.), incomtum (Kl.), inconspicuum (Bartl.), incurvum (Thbg.), inflatum (Thbg.), insultum (Bedf.), intermedium (Kl.), intervallare (Salisb.), involucratum (Kl.), involvens (Bth.), Irbyanum

(Andr.), irregulare (Bth.), ixantherum (Bth.), Kraussianum (Kl.), lachnaeum (Andr.), lachnaeodes (Don), lactiflorum (Lodd.), laetum (Bartl.), laevigatum (Bartl.), lamprotes (Kl.), lanatum (Andr.), lanuginosum (Andr.), lascivum (Salisb.), latifolium (Andr.), lavendulifolium (Salisb.), Lowsonianum (Andr.), laxum (Andr.), Leeanum (Bauer), Lehmannii (Kl.), leiophyllum (Bth.), leptopus (Bth.), leucantherum (L.f.), leucodesmium (Bth.), lineatum (Bth.), longiaristatum (Bth.), longifolium (Ait.), longipes (Kl.), lucidum (Salisb.), luteum (L.), lycopodiodes (Lodd.), Mackeyi (Hk.), macrolomum (Bth.), macrophyllum (Kl.), mammosum (L.), margaritaceum (Sol.), marifolium (Sol.), Massonii (L.f.), medium (Kl.), melantherum (L.), Mertensianum (Wendl.), Meuronii (Bth.), Meyerianum (Kl.), minutissimum (Kl.), mirum (Kl.), modestum (Salisb.), molle (Andr.), monadelphum (Andr.), Monsonianum (L.f.), moschatum (Andr.), mucosum (L.), mucronatum (Andr.), multiflorum (L.), Muscari (Andr.), nanum (Salisb.), nidularium (Lodd.), nigritum (L.), nitens (Bedf.), nitidum (Andr.), nivale (Andr.), niveum (Bedf.), Nivenii (Andr.), nodiflorum (Kl.), nudiflorum (L.), nutans (Wendl.), obliquum (Thbg.), oblongiflorum (Bth.), obtusatum (Kl.), odoratum (Andr.), onosmiflorum (Salisb.), oophyllum (Bth.), opulentum (Wendl.), ovinum (Kl.), oxycoccifolium (Salisb.), pallens (Andr.), palliiflorum (Salisb.), paniculatum (L.), parile (Salisb.), parviflorum (L.), Passerinae (L.f.), patens (Andr.), patulum (Kl.), pavettiflorum (Salisb.), pedicellatum (Kl.), pedunculare (Salisb.), peltatum (Andr.), penicillatum (Andr.), periplociflorum (Salisb.), persolutum (L.), perspicuum (Wendl.), petiolatum (Thbg.), physanthum (Bth.), physodes (L.), physophyllum (L.), piliferum (Thbg.), piluliferum (L.), planifolium (L.), Plukenetii (L.), plumosum (Andr.), podophyllum (Bth.), pogonantherum (Bartl.), polifolium (Sal.), polyanthum (Kl.), polycodon (Bth.), polycomum (Bth.), polygaliflorum (Kl.), polytrichifolium (Salisb.), praecox (Kl.), praestans (Andr.), procumbens (Lodd.), propendens (Andr.), protrudens (Lk.), puberulum (Kl.), pubigerum (Salisb.), pulchellum (Houtt.), pumilum (Andr.), purpureum (Andr.), pusillum (Salisb.), pycnanthum (Bth.), pyramidale (Soland.), pyramidiforme (Wendl.), quadraeflorum (Salisb.), racemosum (Thbg.), ramentaceum (L.), recurvatum (Andr.), regerminans (L.), regium (Bartl.), retortum (L.f.), Roxburghii (Bth.), rubens (Andr.), rufescens (Kl.), rupicolum (Kl.), Russelianum (Andr.), sacciflorum (Salisb.), sagittatum (Kl.), salax (Salisb.), Savileanum (Andr.), scabriusculum (Lodd.), scoparium (L.), selaginifolium (Salisb.), senile (Kl.), seriphiifolium (Salisb.), serratifolium (Andr.), setaceum (Andr.), setiferum (Kl.), setosum (Bartl.), setulosum (Bth.), sexfarium (Dryand.), Shannonianum (Andr.), sicifolium (Salisb.), sitiens (Kl.), socciflorum (Salisb.), Solandrianum (Andr.), Sparmannii (L.), speciosum (Andr.), spectabile (Kl.), spaeranthum (Spr.), sphaerocephalum (Wendl.), spicatum (Thbg.), spumosum (L.), squamosum (Andr.), squarrosum (Salisb.), stamineum (Andr.), Steinbergianum (Wendl.), stellatum (Lodd.), stenanthum (Kl.), stenophyllum (Bth.), strigosum (Soland.), stylare (Spr.), subterminale (Kl.), subulatum (Wendl.), suffultum (Wendl.), sulcatum (Bth.), taxifolium (Bauer „Dryand.“, = Wendl. 1798), tenellum (Andr.), tenuicaule (Kl.), tenuiflorum (Andr.), tenuifolium (L.), tenue (Salisb.), teretiusculum (Wendl.), tetragonum (Thbg.), Tetralix (L.), tetrathecodes (Bth.), teucriifolium (Spr.), Thunbergii (L.f.), thymifolium (Andr.), tomentosum (Salisb.), transparens (Andr.), triceps (Link), trichophorum (Bth.), trichophyllum (Bth.),

trichromum (Bth.), triflorum (L.), triphyllum (Link), triste (Bartl.), turbiniflorum (Salisb.), turgidum (Salisb.), turmale (Salisb.), umbellatum (L.), umbelliflorum (Kl.), unibracteatum (Kl.), unilaterale (Kl.), vagans (L.), varium (Lodd.), variabile (Kl.), velitare (Salisb.), ventricosum (Thbg.), verecundum (Salisb.), vernicifluum (Salisb.), versicolor (Andr.), vesiculare (Salisb.), vestifluum (Salisb.), vestitum (Thbg.), villosum (Andr.), virescens (Link), virginale (Kl.), viridiflorum (Andr.), viscarium (L.), Walkeri (—ia Andr.), Wendlandianum (Kl.), Zeyheri (Spr.) CK.

Zu Seite 323: **Cacalia** Burm. non al. Ausser den auf S. 323/4 bereits zu Cacalia gestellten *Vernonia*-Namen sind noch die übrigen zu übertragen; es sind zunächst folgende Namen zu ändern:

Vernonia oligophylla Mchx. 1803 = *Chrysocoma acaulis* Walt. 1877 = Cacalia acaulis OK.
V. Vernonella Harv. c. syn. *Vernonella africana* Sond. = C. africana OK.
V. Poskeana Vatke & Hildebr. 1875 c. syn. *Crystallopollen angustifolium* Steetz α 1862/4 = C. angustifolia OK.
V. tricholepis Gris. „DC." (sed non DC. quae *V. remotiflora* Rich. 1792) = *V. araripensis* Gardn. = C. araripensis OK.
V. natalensis Sch. bip. 1843 = *Webbia aristata* DC. 1836 = C. aristata OK.
V. uniflora Sch. bip. non C. uniflora OK. = C. baptizanda OK.
V. affinis Sch. bip. non HBK. = C. Bipontini OK.
V. scabra Pers. = *Baccharis brasiliana* L. = C. brasiliana OK.
V. domingensis DC. 1836 = *Proustia d.* Spr. 1826 = *Lepidaploa buxifolia* Less. 1823 = C. buxifolia OK.
V. pinifolia Less. = *Conyza p.* Lam. 1786 = *C. canescens* L.f. 1781 = *Erigeron capense* Houtt. ± 1780 = C. capensis OK.
V. Steetziana O. & H. c. syn. *Cryst. angustifolium* Steetz var. *chlorolepis* Steetz = C. chlorolepis OK.
V. ramiflora Less. 1829 non C. r. OK. = C. cladantha OK.
V. senegalensis Less. (W. 1804) non C. s. OK. = C. colorata OK.
V. Missionis Gardn. 1847 = *Chrysocoma cymosa* Vell 1835 = C. cymosa OK.
V. diffusa Less. 1829 c. syn. *Conyza divaricata* Spr. 1826 = C. divaricata OK.
V. Kraussii Sch. bip. 1843 = *Webbia elaeagnoides* DC. 1836 = C. elaeagnodes OK.
V. Aschersonii Sch. bip. 1867 = *V. erubescens* Hochst. 1854 = C. erubescens OK.
V. rigida Sw. = *V. fruticosa* Sw. = *Conyza fr.* L. = C. fruticosa OK.
Cacalia angustifolia OK. = *Vernonia a. Mchx.* 1803 = *Chrysocoma graminifolia* Walt. 1788 = C. graminifolia OK.
V. Petersii Oliv. & Hiern c. syn. *Crystallopollen latifolium* Steetz in Peters = C. latifolium OK.
V. Jamesii Torr. & Gray c. syn. *V. altissima* var. *marginata* Torr. = C. marginata OK.
V. nitidula Less. 1829 = *Baccharis montevidensis* Spr. 1826 = C. montevidensis OK.
V. ruficoma Bkr. „Schl. in herb. Mart." 1873 = *V. neriifolia* Gardn. 1846 = C. neriifolia OK.
V. Dregeana Sch. bip. 1843 = *Webbia nudicaulis* DC. 1836 = C. nudicaulis OK.
V. cephalotes DC. 1836 = *Chrysocoma oligophylla* Vell. 1835 = C. oligophylla OK.

V. squarrosa Less. 1829 non C. squ. OK. = C. plantaginodes OK.
V. grandiflora Less. 1831 = *Chrysocoma pumila* Vell. 1825 = C. pumila OK.
V. Roxburghii Less. 1831 = *Eupatorium pyramidale* Don 1825 = C. pyramidale OK.
V. umbellata Less. 1829 = *Conyza ramiflora* Spr. 1826 = C. ramiflora OK.
V. myriocephala Rich. 1847 non DC. 1836 = C. Richardiana OK.
V. Tenoreana Oliv. c. syn. *Candidea senegalensis* Ten. = C. senegalensis OK.
V. atriplicifolia Jaub. & Spach = *V. cinerascens* & *spathulata* Sch. bip. = *Chrysocoma spathulata* Forsk. 1775 = C. spathulata OK.
V. teres Wall. 1831 = *Acilepis squarrosa* Don 1825 = *V. sq.* Less. 1831 Nr. 1 non Nr. 139 = C. squarrosa OK.
V. oppositifolia Less. 1829 c. syn. *Conyza stellata* Spr. 1829 = C. stellata OK.
V. pumila Kotschy & Peyr. 1867 non C. pumila OK. = C. Tinneana OK.
V. Monosis Sch. bip. c. syn. *Monosis tomentosa* DC. = C. tomentosa OK.
V. tomentosa Nees ist eine Gartenpflanze und gehört nach Grisebach fl. Westindia zu *V. arborescens* Sw. (L.).
V. remotiflora Rich. 1792 = *Conyza uniflora* Mill. 1768 = C. uniflora OK.
V. scandens DC. c. syn. Wall. 3060 incl. *V. vagans* DC. c. syn. Wall. 3040 = C. vagans OK.
V. dichocarpha Less. 1829 = *Pollalesta vernoniodes* HBK. 1820 = C. vernoniodes OK.

Ferner anerkannte Arten mit unveränderten Namen von *Vernonia* übertragen: Cacalia abyssinica (Sch. bip.), accedens (Miq.), acilepis (Bth.), acuminata (Less.), acutangula (Gardn.), adamantium (Gardn.), adenophylla (DC. „Mart.“), adoënsis (Sch. bip.), adproximata (Less.), affinis (HBK.), Alamanii (DC.), alpestris [Gardn.] (Bkr.), ambigua (Kotschy & Peyr.), ammophila (Gardn.), amygdalina (Delile), Andersonii (Clarke), angulifolia (DC.), anisochaetodes (Sond.), appendiculata (Less.), arborea (Ham.), aphanantha (Bkr.), apiculata (DC. „Mart.“), Aplinii (Collett & Hemsl.), apocynifolia (Bkr.), araneosa (Bkr.), ararana (Gardn.), araripensis (Gardn.), arenaria (DC. „Mart.“), argentea (Less.), arguta (Bkr.), argyropappa (Buek), argyrophylla (Less.), argyrotrichia (Bkr. „Sch. bip.“), arkansana (DC.), Aschenborniana (Schauer), asteriflora (DC. „Mart.“), attenuata (DC.), aurea (DC. „Mart.“), auriculata (Gris.), baccharioides (HBK.), bahamensis (Gris.), Bainesii (Oliver & Hiern = O. & H.), Baldwinii (Tor.), barbata (Less.), barbinervis (Sch. bip.), bardanodes (Less.), Baronii (Bkr.), Beddomii (Hk.f.), Benthamiana (O. & H.) Beyrichii (Less.), Biafrae (O. & H.), blanda [Wall.] (DC.), blumeodes (Hk.f.), Bolleana (Sch. bip.), borneensis (Miq.), brachiata (Bth.), brachylepis (Gris.), brachyscypha (Bkr.), bracteata (Wall.), brevifolia (Less.), brevipetiolata (Bkr. „Sch. bip.“), Buchingeri (Sch. bip.), buddleiaefolia (DC. „Mart.“), bullata (Bth.), Burtonii (O. & H.), Calvoana [Hk.f.] (O. & H.), Candolleana (Wight), ? Candollei [Mart.] (DC.), canescens (HBK.), capitata [*Distephanus* DC. „Bojer“] (BHgp.), capituliflora (Miq.), carduodes (Bkr.), chalybaea (DC. „Mart.), Chamaedrys (Less.), Chamaepeuce (Sch. bip.), Chamissonis (Less.), chiliantha (Walp.), cincta (Gris.), clavata (Gardn.), clivorum (Hance), cognata (Less.), compacta (Gardn.), compactiflora (Bkr. „Mart.“), conferta (Bth.), cordata (HBK.), cordiaefolia (HBK.), cordigera (DC. „Mart.), coriacea (Less.), corymbiformis (DC.), corymbosa [L.f.] (Less.), Cotoneaster (Less.), Coulonii (Bkr. „Sch. bip.), crotonodes [DC.] (Sch. bip.), cuiabensis (Bkr.), Cumingiana (Bth. em., pl. phil.), cunei-

folia (Gardn.), cylindrica (Sch. bip.), daphnodes (Walp.), debilis (DC. „Mart.“), decumbens (Gardn.), delapsa (Bkr.), demulans (Vatke), densiflora (Gardn.), Deppeana (Less.), desertorum (DC. „Mart.“), discolor [Spr.] (Less.), dissoluta (Bkr.), divergens [Wall.] (BHgp.), diversifolia (Bojer), Doniana (DC.), dura (DC. „Mart.“), echitifolia (DC. „Mart.“), Ehrenbergiana (Sch. bip.), ehretiaefolia (Bth.), elaeagnifolia (DC.), elegans (Gardn.), eremophila (DC. „Mart.“), erigerodes (DC.), ? erioclada (DC.), eriolepis (Gard.), erythrophila (DC.), esculenta (Hemsl.), eupatoriifolia (DC.), exilis (Miq.), extensa (DC.), fagifolia (Gardn.), farinosa (Bkr.), fasciculata (Mchx.), fastigiata (O. & H.), ferruginea (Less.), filigera (O. & H.), firma (O. & H.), flexuosa (Sims), floccosa (Gardn.), flotowiodes (Bkr.), foliosa (Gardn.), fragrans (Llave & Lex.), Francavillana (O. & H.), frangulifolia (HBK.), frondosa (O. & H.), fruticulosa (DC. „Mart.), fulta (Gris.), fuscopilosa (Bkr.), Gardneri (Thw.), geminata (Less.), gerberiformis (O. & H.), Gerrardii (Harv.), glabra [Steetz] (Vatke), glabrata (Less.), glandulosa (DC.), Glaziouana (Bkr.), glutinosa (DC.), gnaphalodes (Bkr. „Sch. bip.“), gochnatiodes (Hk. & Arn.), Gomphrena (Walp.), gracilis (HBK.), graminifolia (Gardn.), Grantii (Oliv.), gratiosa (Hance), grisea (Bkr.), guineensis (Bth.), gymnoclada (Coll. & Hemsl.), Haenkeana (DC.), havanensis (DC.), Helferi (Hk.f.), helophila (DC. „Mart.“), hexantha (Sch. bip.), hieraciodes (Gris.), hirtiflora (Sch. bip.), Hochstetteri (Sch. bip.), holosericea (DC. „Mart.“), Hookeri (*Centratherum* Clarke cfr. pg. 320), Hookeriana (Arn.), hoveaefolia (Gardn.), hymenolepis (Rich.), Hypochaeris (DC.), hypoleuca (DC.), ignobilis (Less.), immunis (Gris.), incana (Less.), indica [Wall.] (Clarke), infundibularis (O. & H.), insignis (Hk.f.), interjecta (Bkr.), intermedia (DC.), inulifolia (Steud.), inulodes (DC.), isotricha (DC.), jugalis (O. & H.), karaguensis (O. & H.), Karwinskiana (DC.), Kirkii (O. & H.), Kotschyana (Sch. bip.), Kroneana (Miq.), lacunosa (DC. „Mart.), lanceolaris (DC.), lappodes (Bkr.), laurifolia (DC.), laxa (Gardn.), Leiboldiana (Schl.), leiocarpa (DC.), Leopoldi [Sch. bip.] (Vatke), Lessingiana (DC. „Mart.“), lessingiodes (Bkr. „Sch. bip.“), Lettermannii (Englm.), leucophylla (Bkr.), liatrodes (DC.), ligulifolia (DC. „Mart.“), lilacina (DC. „Mart.“), Lindbergii (Bkr.), Lindheimeri (Gray & Englm.), linearifolia (Less.), linearis (Spr.), lithospermodes (Bkr.), Livingstoniana (O. & H.), Lobbii (Hk.f.), lucida (Less.), Lyallii (Bkr.), macrocephala (Less.), macrophylla (Less.), madagascariensis (Less.), malabarica (Hk.f.), Mansoana (Bkr.), marginata (O. & H.), Mariana (Bkr. „Mart.“), megapotamica (Spr.), Melleri (O. & H.), mexicana (Less.), mespilifolia (Less.), micradenia (DC.), microcephala (DC.), misera (O. & H.), mollis (HBK.), mollissima (Don), moluccensis (Miq.), monocephala (Harv.), Monosis (Sch. bip.), moquiniodes (Bkr.), monocephala (Gard.), monticola (DC. „Mart.“), Moritziana (Sch. bip.), mossambiquensis [Steetz] (O. & H.), mucronifolia (DC.), mucronulata (Less.) muricata (DC.), myriantha (Hk.f.), myriocephala (DC.), nemoralis (Thw.), nigritana (O. & H.), nitens (Gardn.), nudicaulis (Less.), nudiflora (Less.), obconica (O. & H.), obovata (Less.), obscura (Less.), obtusata (Less.), obtusifolia (Less.), ochroleuca (Bkr.), octangularis (Meyen), octantha (Sch. bip.), oligactodes (Less.), oligolepis (Schulz bip.), onopordiodes (Bkr.), ovata (Less.), oxylepis (Bkr. „Sch. bip.“), paludosa (Gardn.), pandurata (Link), paniculata (DC.), patens (HBK.), pauciflora [W.] (Less.), pectiniformis (DC.), pedunculata [DC.] (Pers.), peguensis (Clarke), pellita (HBK.), pentacantha (DC.), Perrottetii (Sch. bip.), petiolaris (DC.), piptocarphodes (Bkr.), platensis [Spr.]

(Less.), Poeppigiana (DC. V pg. 20), polyanthes [Spr.] (Less.), polycephala (Bkr. „Sch. bip.“ non DC.), populifolia [Lam.] (Spr.), psilophylla (DC.), psilostachya (DC.), pteropoda (O. & H.), puberula (Less.), pulverulenta (Bkr.), pumila (Kotschy & Peyr.), punctata (Sw.; Gris.), pungens (Gardn.), pycnostachya (DC.), pyrifolia (DC.), quadrifolia (Bkr.), Quartiniana (Rich.), quinqueflora (Less.), Radula (Mart.), reflexa (Gardn.), Reinwardtiana (Vriese & Miq.), remotiflora (Rich.), revoluta (Ham.), Riedelii (Bkr. „Sch. bip.“), rigiophylla (Bkr. „Sch. bip.), rhaponticodes (Bkr.), rosea (DC. „Mart.“), rosmarinifolia (Less.), Rothii (O. & H.), rubricaulis (HBK.), rubriramea (DC. „Mart.“), ruficoma (Schl.), rugosa (Bl.), rugulosa (Bkr. Sch. bip.), rupestris (Gardn.), salicifolia (Less.), salviaefolia (Wight), Salvinae (Hemsl.), Salzmannii (DC.), saxicola (Bkr. „Sch. bip.“), scapigera (Bkr.), scariosa (Arn.), Schiedeana (Less.), Schimperi (DC.), Schweinfurthii (O. & H.), schwenkiaefolia (Mart.), scorpiodes [Lam.] (Pers.), sechellensis (Bkr.), secunda (Bkr. „Sch. bip.“), secundifolia (Bojer), Seemanniana (Steetz), Sellowii (Less.), sericea (Rich.), serrata (Less.), serratulodes (HBK.), sessilifolia (Less.), shirensis (O. & H.), simplex (Less.), Sinclairii (Bth.), sinulata (Miq.), Smithiana (Less.), solanifolia (Bth.), Sororia (DC.), sparsiflora (Bkr.), Spixiana (DC. „Mart.“), squamulosa (Hk. & Arn.), staehelinodes (Harv.), Steetzii (Sch. bip.), stellaris (Llave & Lex.), stenocephala (Oliv.), stenophylla (Less.), Stoechas (Bkr. „Mart.“), stricta (Gardn.), suaveolens (HBK.), subsessilis [Wall.] (DC.), subsimplex (Miq.), subulata (Bkr.), subverticillata (Bkr. „Sch. bip.), Sutherlandii (Harv.), syncephala (Bkr. „Sch. bip.“), talaumifolia (Hk.f. & Th.), tanalensis (Bkr.), tarchonanthifolia (Sch. bip.), terniflora (Less.), Teysmanniana (Miq.), theophrastifolia (O. & H. „Schweinf.“), Thomsoniana (O. & H.), Thomsonii (Hk.f.), Thwaitesii (Clarke), tigrensis (O. & H.), toluccana (DC.), tomentella (DC. „Mart.“), tournefortiodes (HBK.), tragiaefolia (DC.), travencorica (Hk.f.), triantha (Schauer), tricephala (Gardn.), trifloscula (HBK.), trinervis [*Distephanus* DC. „Bojer“] (BHgp.), turbinata (O. & H.), Tweedieana (Bkr.), uncinata (O. & H.), undulata (O. & H.), unionis (Sch. bip.), urticifolia (Fenzl), varroniaefolia (DC.), venosissima (Sch. bip.), vepretorum (DC. „Mart.“), verbascifolia (Less.), verbascodes (Walp.), vestita (Bkr.), vialis (DC.), virens (Bkr. „Sch. bip.“), virgulata (DC. „Mart.“), viscidula (Less.), volkameriaefolia [Wall.] (Less.), Warmingiana (Bkr.), Westiniana (Less.), xanthophylla (DC. „Mart.“), zanzibariensis (Less.), zollingerianodes (Sch. bip.), Zuccariniana (DC. „Mart.“) OK. Die alleinige Citation Mart. bei *Vernonia* ist verfehlt; es betrifft von DC. 1836 und von Baker 1873 publicirte Arten.

Zu Seite 379: **Dortmannia.** Die Namen der Arten sind noch von *Lobelia* auf Dortmannia zu übertragen, soweit es pag. 380 noch nicht geschehen. Richtig ist ausserdem noch Dortmannia paludosa* Don (Nutt.) und D. lacustris* Don benannt. Letztere ist = *Lobelia Dortmanna* L. = *Lobelia palustris* Salisb. prod. 1796, S.F.Gray 1821 = *Dortmanna palustris* Steud. err. „Don“.

Zu verändernde Artennamen sind:

Lobelia Preslii DC. c. syn. *Rapuntium cordatum* Presl
= Dortmannia cordata OK.

(*Lobelia cordáta* W. gehört zu Siphocampylus).

L. secunda „R. & P.“ non L. f. = *Tupa secunda* G.Don = D. Doniana OK.

Isolobus sparsiflorus DC. VII 353 (± 1840) = *Lobelia Ecklomiana* DC. l. c. 368 = *Rapuntium Ecklonianum* Presl 1837 = D. Eckloniana OK.

Tupa salicifolia Don 1831 = *Lob. s.* Sweet 1818 = *Lob. excelsa* Bonpl. 1813 = D. excelsa OK.
L. mucronata Englm. non Cav. = D. Engelmanniana OK.
L. spicata „R. & P." in Steud. nom. potius Moç. vel Don, non Lam. = *L. fenestralis* Cav. = D. fenestralis OK.
L. serpens Lam. dict. III 588 incl. *L. filiformis* Lam. l. c., aber vorher = D. filiformis OK.
L. natalensis DC. c. syn. *R. flexuosum* Presl pg. 16 non 23 = D. flexuosa OK.
L. excelsa „Lesch." in Roxb. 1824 non D. exc. OK. = *Rapuntium Leschenaultianum* Presl = D. Leschenaultiana OK.
L. flexuosa DC. c. syn. *R. flexuosum* Presl pag. 23 non pag. 16 = D. mexicana OK.
L. Rhynchopetalum Hemsl. = *Rhynch. montanum* Fres. = D. montana OK.
(*L. montana* Bl. „Reinw." ist eine Pratia-Art).
Tupa montana Phil. non D. montana OK. = D. Philippiana OK.
Metzleria Dregeana Sond. non D. Dreg. OK. (Presl) = D. Sonderiana OK.
Tupa Feuilléei Don = *Lobelia Tupa* L. = D. Tupa OK.

Die anderen Arten, soweit ich sie anerkannt oder nicht zu Synonymen degradirt finde, sind unter Ausschluss von **Monopsis**, welche Urban mit 9 Arten wieder abgetrennt hat, von *Lobelia* unverändert übertragen: Dortmannia acutidens (Hk.f.), ?alpina (Vellozo), alsinodes (Lam.), amoena (Mchx.), amygdalina (W.), anceps (L.), appendiculata (DC.), aquatica (Cham.), arguta (Don; von Philippi wieder isolirt), assurgens (L.), Bergiana (Cham.), Berlandieri (DC.), Berteroi (*Tupa* DC.), Besseriana (*Rapuntium* Presl), blanda (Don), Boivinii (Sond.), Boykinii (Torr. & Gray), bracteosa (*Rapuntium* Presl), brevifolia (Torr.), ? Breynii (Lam.), Bridgesii (Hk.), Browniana (R. & S.), campanulodes (Thbg.), camporum (Pohl), Canbyi (A.Gray), capillifolia [Presl] (DC.), caudata (*Tupa* Gris.), chamaedrifolia [Presl] (DC.), chinensis (Lour.), chireensis (Rich.), circaeodes [Presl] (DC.), cirsiifolia (Lam.), collina (HBK.), colorata (Wall.), columnaris (Hk.f.), concolor (Mart. & Gal.), conglobata (Lam.), cordigera (Cav.), coronopifolia (L.), corymbosa (Grah.), Cymbalaria (Gris.), cyphiodes (Harv.), decipiens (Sond.), Deckenii [Aschs.] (Hemsl.), decurrens (Cav.), dentata (Cav.), depressa (L.), digitalifolia (Gris.), dioeca (R.Br.), divaricata (Hk. & Arn.), diversifolia (R. & S.), Dregeana [Presl] (DC.), Ehrenbergii (Vatke), ensifolia (*Tupa* DC.), ?ensiformis (Vellozo), erecta (Hk.f. & Th.), erinodes (L. ex Herm. fl. Lugd. Bat. 108 t. 109 = *Grammatothea er.* Sond.), Erinus (L.), exaltata (Pohl), fastigiata (HBK.), Feayana (Gray), fervens (Thbg.), ?fistulosa (Vellozo), flavescens (*Tupa* DC.), fulgens (W.), Gardneriana (Kanitz), Gattingerii (Gray), Gaudichaudii (DC.), Ghiesbreghtii (Lemaire), Giberroa (Hemsl.), gibbosa (Lab.), glandulosa (Walt.), gracilis (Andr.), graminea (Lam.), gruina (Cav.), Haenkeana [Presl] (DC.), Hartwegii (Bth.), heterophylla (Lab.), Hilaireana (*Haynaldia* Kanitz), hirsuta (L.), humifusa (*Metzleria* DC.), hyssopifolia [Presl] (Gray), imberbis (Gris.), incorspicua (Rich.), infesta (Gris.), lasiantha [Presl] (DC.), lavendulacea (Kl.), laxiflora (HBK.), leptostachys (DC.), linariodes [Presl] (DC.), linearis (Thbg.), longifolia (DC.), loxensis (W.), Lucaeana [Presl] (DC.), ludoviciana (Gray), macrostachys (Hk.), madagascariensis (R. & S.), Martagon (Gris.), Melleri (Hemsl.), membranacea (R.Br.), micrantha (HBK.), microsperma (F.v.M.), minutiflora (Kze.), mishmica (Clarke), modesta (Weddell), mollis (Grah.), monticola (HBK.), mucronata (Cav.), muscodes (Cham.),

nana (HBK.), neglecta (Vatke non R. & S.; letzteres Substitut für die an sich dubiöse *L. commutata* R. & S. V pag. 36 wird hinfällig, weil die andere *L. commutata* R. & S. V pag. 73 nicht mehr gilt), neriifolia (Gray), nicotianifolia (Roth „Heyne"), nummulariodes (Cham.), Nuttallii (R. & S.), obovata (*Rapuntium* Presl), ocimodes (Kze.), organensis (Gard.), Orizabae (Mart. & Gal.), ovata (*Tupa* Don, ev. Phil.), parviflora (Mart. & Gal.), patula (L.f.), pauciflora (HBK.), persicifolia (Lam.), phyllostachya (Englm.), pinifolia (L.), polyphylla (Hk.), pratiodes (Bth.), puberula (Mchx.), pubescens (Ait.), pulchella (Vatke), purpurascens (R.Br.), purpurea (Ldl.), pusilla [Presl] (DC.), quadrangularis (R.Br.), racemosa (Sims), rapunculodes (HBK.), Reinwardtiana (DC.), reticulata (W.), retrorsa (W.), rhombifolia (Vriese), rhytidosperma (Bth.), robusta (Grah.), rosea (Wall.), rotundifolia (Juss.), Roughii (Hk.f.), rupestris (HBK.), Sartorii (Vatke), scaevolifolia (Roxb.), Schimperi (Hochst.), senegalensis (DC.), sessilifolia (Lamb.), setacea (Thbg.), sonchifolia (Sw.), spartiodes [Presl] (DC.), splendens (W.), stenophylla (Bth.), stricta (Lam.), subcuneata (Miq.), subdentata (*Rapuntium* Presl), subnuda (Bth.), subpubera (Weddel), subrepens (Hk.f.), succulenta (Bl.), tenera (HBK.), tenuior (R.Br.), thapsodea (Schott), thermalis (Thbg.), tomentosa (L.f.), trialata (Ham.), trigonocaulis (F.v.M.), triquetra (L.), trullifolia (Hemsl.), uranocoma (Cham.), urens (L.), vagans (Balf.f.), valdiviana (*Metzleria* Phil.), Warczewiczii (Vatke), xalapensis (HBK.), yuccodes (Hillebr.) OK.

Zu Seite 404: **Tinus** Burm. Die Artennamen, soweit es nicht schon pag. 405 geschehen, sind von *Ardisia* und *Pimelandra* auf Tinus wie folgt übertragen, wobei Autorcitate für *Ardisia* in [], für Homonyme mit anderen Gattungsnamen in () gesetzt sind und Pim. = Pimelandra bedeutet. Vorerst sind zu ändern:

Ardisia Kurzii Clarke c. syn. *A. polycephala* var. *acuminata* S.Kurz
= Tinus acuminata OK.

Icacorea principis DC. 1844 c. syn. *Wallenia angustifolia* Nees & Mart. 182..
= T. angustifolia OK.

A. decipiens DC. 1844 = *Myrsine ardisioides* HBK. 1818
= T. ardisiodes OK.

A. laurifolia Bkr. = *Badula l.* DC. „Bg." non T. laur. OK. (Lam.) [DC.]
= T. Bakeriana OK.

Ardisiae sp. descripta in Bkr. fl. maurit. 191 a cl. Balfour lecta
= T. Balfouriana OK.

A. angustifolia DC. 1844 non T. ang. OK. = T. Candolleana OK.
A. zeylanica Clarke non Tinus z. OK. = T. Clarkeana OK.
A. acuminata W. = *Icacorea guianensis* Aubl. 1775 = T. guianensis OK.
A. multiflora Gris. 1862 pl. Wright 516 non T. mult. OK. (DC.)
= T. Grisebachiana OK.
Pimelandra Griffithii Clarke non Tinus Griffithii OK. = T. Kurzeana OK.
A. Sieberi Bkr. c. syn. *A. latifolia* Sieb. herb. Maur. II 53 = T. latifolia OK.
A. crassa Clarke 1882 non *T. crassa* OK. (*Badula* DC. 1834)
= T. Maingayi OK.
A. Hamiltonii DC. 1834 = *A. obovata* Ham. 1825 non † Bl.
= T. obovata OK.
Pim. Wallichii DC. c. syn. *Myrsine pachysandra* Wall.
= T. pachysandra OK.

A. Pyrgus DC. = *Pyrgus racemosa* Lour. 1790 = T. racemosa OK.
A. racemosa Spr. non T. rac. OK. = T. Sprengelii OK.
A. Martiana Miq. 1856 fl. bras. non T. Martiana OK. (DC. 1841) = T. sublaevigata OK.
A. neriifolia Wall. 1830 = *A. floribunda* Wall. 1824 non *R. & S. „W." 1817 = *A. thyrsiflora* Don 1825 = T. thyrsiflora OK.
A. Moonii Clarke 1882 = *Tinus Moonii* OK. p. 404 = *Anguillaria zeylanica* Gaertn. 1788 = Tinus zeylanica OK.

Mit unveränderten Artennamen: Tinus adenanthera [Miq.], affinis [Hemsl.], ambigua [Mart.], amplexicaulis [Bedd.], anceps [Bl.], andamanica [S.Kurz], arguta [HBK.], Barthesia (*Anguillaria* Lam.), bhotanica [Clarke], bipinnata [Bkr.], borbonica (*Badula* DC.), borneensis [Scheff.], bracteata [Bkr.], bracteosa [DC.], Brandisiana [S.Kurz], brasiliensis [Spr.], breviflora [DC.], brevipedata [F.v.M.], bumeliodes [Gris.], calycosa [Hemsl.], canaliculata [Ledd.], Capollina [Moç. & Less.], caribaea (*Badula* DC.)[Miq.], caudata [Hemsl.], cauliflora [Mart. & Miq.], celebica [Scheff.], cestrifolia [HBK.], chinensis [Bth.], clusiodes [Gris.], complanata [Scheff. non Wall.], compressa [HBK.], confinis [Miq.], coriacea (*Ang.* Poir.)[Sw.], courtallensis [Wight], crassa (*Myrsine* Dietr.; *Badula* DC.), cubana [DC.], Cumingiana [DC.], cuspidata [Bth.], cybianthodes (DC.) [Miq.], cymosa [Bkr. non † Bl.], demissa [Miq.], densa [Miq.], dentata (*Icacorea* DC.), denticulata [Bl.], depressa [Clarke], disticha [DC.], divergens [Roxb.], dubia [Scheff.], durifolia [HBK.], erecta (*Pimelaea* Clarke), erythroxylodes [Thouars], escalloniodes [Cham. & Schl.], esculenta [DC. „Pav."], eugeniaefolia [Wall.], eximia [Miq.], Faberi [Hemsl.], ferruginea [HBK.], fertilis [Miq.], floribunda [R. & S. „W."], foetida [R. & S. „W."], Forsterii [Scheff.], frangulifolia [Spanoghe], fuliginosa [Bl.], fusca [Oerst.], fuscopilosa [Bkr.], Gardneri [Clarke], grandifolia [DC.], Griffithii [Clarke], guadelupensis [Duchesne], Helferiana [S.Kurz], Henryi [Hemsl.], Hostmannii [Miq.], jacquiniodes [Gris.], jambosiodes [Miq.], javanica [DC.], Icara [Ham.], insularis (*Myrsine* Dietr.)[Bkr.], irasuensis [Oerst.], Junghuhniana [Miq.], Keenanii [Clarke], khasiana [Clarke], Korthalsiana [Scheff.], laevigata [Bl.], laevis [Oerst.], Lamponga [Miq.], lateriflora [Sw.], laurifolia (*Angu.* Lam.)[DC.], lepidota [HBK.], leptantha (Miq.), Lhotzkya [DC.], Liebmannii [Oerst.], linearifolia [Miq.], lineata [HBK.], Lobbiana [Clarke], longifolia (Miq. „Mart."), lurida [Bl.], luzonensis [Presl], macrocalyx [Scheff.], macrophylla [Reinw.], maculata [DC.], mamillata [Hance], marginata [Bl.], Martiana (*Stylogyne* DC.), membranacea [Wall.], micrantha [HBK.], microphylla [R. & S. „W."], Missionis [Wall.], montana [Sieb.], multiflora (*Badula* DC.), myristifolia [Scheff.], nicaraguensis [Oerst.], nigrescens [Oerst.], nigricans (*Badula* DC.), nigropunctata [Oerst.], nitidula [Bkr.], nutans [DC.], odontophylla [Wall.], Oliveri [Mast.], Opegrapha [Oerst.], orinocensis [HBK.], ovata [Thbg.], palembanica [Miq.], paludosa (*Monoporus* DC.) [BHgp.], paniculata [Roxb.], pauciflora [Heyne], pellucida [Oerst.], pedunculosa [Wall.], pellucida [Oerst.], pergamacea (*Climacandra* Miq.], Perrottetiana [DC.], petocalyx [Scheff.], philippinensis [DC.], Pickeringia [Tor. & Gray], plagioneura [Scheff.], polysticta [Miq.], porosa [Clarke], primulifolia [Gard. & Champ.], propinqua [HBK.], Pseudojambosa [F.v.M.], pterocaulis [Miq.], pubicalyx [Miq.], punctata [Lindl.], pyramidalis (*Angu.* Cav.)[Pers.], pyrifolia [R. & S. „W."],

quinquangularis [DC.], ramiflora [Oerst.], reclinata [Scheff.], reflexa [Wall.], reticulata (*Badula* DC.), revoluta [HBK.], rhombodea [Wight], rhynchophylla [Clarke], rigida [S.Kurz], rubiginosa [Miq.], Schomburgkiana (*Badula* DC.), semicrenata (*Icacorea* DC.), serrata (Cav.) [Pers.], sessilis [Scheff.], Sieboldii [Miq.], Spanoghei [Scheff.], sphenobasis [Scheff.], squamulosa [Presl], Storckii [Seem.], stylosa [Miq.], subcuneata [Miq.], sumatrana [Miq.], sumbavana [Miq.], surinamensis [Miq.], tenuiramis [Miq.], ternatensis [Scheff.], tinifolia (Lam.) [Sw.], tomentosa [Presl], triflora [Hemsl.], turbacensis [HBK.], undulata [Clarke], verrucosa [Presl], virens [S.Kurz], Wallichii [DC.], xylosteodes [Gris.] OK.

Zu Seite 409. **Eugeniodes.** Die übrigen Artennamen sind noch von *Symplocos* zu übertragen; dabei ist vorerst zu ändern:

Symplocos Ciponima L'Hér. = *Ciponima guianensis* Aubl. 1775 = Eugeniodes guianense OK.

S. lanceolata DC. 1844 = *Barberina l.* Mart. 1837/40 = *Epigenia crenata* Vell. 1835 = E. crenatum OK.

S. prunifolia S. & Z. 1846 = *S. caudata* Wall. 1831 = E. caudatum OK.

S. ciliata Bth. (non *Dicalyx cil.* Bl. 1826 = E. cil. OK.) = E. Benthamianum OK.

S. lanceaefolia Brongn. non *S. lancifolia* S. & Z. = E. Brongniartianum OK.

S. caryophylloides Zoll. 1854/5 = *Dicalyx spicatus* Bl. 1826 = E. spicatum OK

S. acuminata Bedd. non *Dicalyx ac.* Bl. = E. wynadense OK.

Mit gleichen Artennamen übertragen: Eugeniodes acuminatum [Bl.] (Miq.), acutum (Thw.), adenophyllum (Wall.), Adenopus (Hance), anamallayanum (Bedd.), angustatum (Clarke), apicale (Thw.), arboreum (Brongn. & Gris), Arechea (L'Hér.), bahiense (DC.), bancanum (Miq.), bapticum (Brongn. & Gris), Beddomei (Clarke), bracteale (Thw.), caerulescens (Brongn. & Gris), celastrifolium (Clarke „Griff."), celastrineum (Mart.), cerasifolium (Wall.), cernuum (HBK.), ciliatum [Bl.] (Mip.), Claussenii (DC.), coccineum (HBK.), congestum (Bth.), cordifolium (Thw.), coriaceum (DC.), coronatum (Thw.), costaricanum (Hemsl.), costatum [Bl.] (Chois.), crassifolium (Bth.), crassipes (Clarke), crataegeodes (Don), cubense (Griseb.), cuneatum (Thw.), decorum (Hance), dryophyllum (Clarke), elegans (Thw.), estrellense (Casar.), fasciculatum (Zoll.), ferrugineum (Roxb.), foliosum (Wight), Fordii (Hance), glaucescens (Vieill.), glomeratum (King.), gracile (Brongn. & Gris), grandiflorum (Wall.), Hartwegii (DC.), hebanthum (Clarke „Thw."), Henschelii [Moritzi] (Bth.), hirsutum [Vell.] (DC.), hispidulum (Thw.), Hohenackeri (Clarke), Hookeri (Clarke), jucundum (Thw.), Juergensenii (Hemsl.), kurgense (Clarke), lachnobotryum (Miq.), laetum (Thw.), lancifolium (Sieb. & Zucc.), latiflorum (Clarke), laxiflorum (Bth.), leiostachyum (S.Kurz), Lenormandianum (Brongn. & Gris), leucanthum (S.Kurz), lucidum (Brongn. & Gris), Lundii (DC.), macrocarpum (Wight), macrophyllum (Wall.), Maingayi (Bth.), marginale (Thw.), Martii (DC.), martinicense (Jacq.), Matthewsii (DC.), microphyllum (Wight), minus (Clarke), monanthum (Wight), montanum (Brongn. & Gris), mucronatum (HBK.), myrtaceum (Sieb. & Zucc.), neriifolium (Sieb. & Zucc.), nicobaricum (Clarke), nitens [Pohl] (Bth.), nitidum (Brongn. & Gris), nudum (HBK.), obovatum (DC.), obtusum (Wall.), octopetalum (Sw.), odoratissimum [Bl.] (Chois.), oligandrum (Bedd.), ophirense (Clarke), oxyphyllum (Wall.), pallidum (Franch. & Sav.), paniculatum [Thbg.] (Miq.), paraēnse (Poepp. & Endl.), parviflorum

(Bth.), pauciflorum (Wight), pendulum (Wight), phaeocladon [Mart.] (DC.), platyphyllum [Pohl] (Bth.), prionophyllum (Hemsl.), pubescens (Kl.), pulchrum (Wight), pycnanthum (Hemsl.), pycnobotryum (Mart.), pyrifolium (Wall.), racemosum (Roxb.), ramentaceum (Mart.), reflexum (DC.), repandulum (Miq.), revolutum [Mart.] (DC.), rhamnifolium (DC.), Ribes (Jungh. & Vriese), rigidum (Clarke), roseum (Wight), rotundifolium (Brongn. & Gris), rubiginosum (Wall.), rufescens (HBK.), Schiedeanum (Schl.), serrulatum (HBK.), sessile (Clarke), sinicum [Lour.] (Ker), speciosum (Hemsl.), Stawellii (F.v.M.), stravadiodes (Brongn. & Gris), sulcatum (S.Kurz), Sumuntia (Don), tetrandrum [(Mart.)], theaefolium (Don), Thwaitesii (F.v.M.), tinctorium (L'Hér.), tomentosum (HBK.), uniflorum [Pohl] (Bth.), urceolare (Hance), variabile (Mart.), versicolor (Clarke) OK.

Zu Seite 432, Zeile 15 v. u. lies: Genera mit Recht.

Zu Seite 438. **Lithocardium.** Die übrigen Artennamen sind noch von *Cordia* zu übertragen; vorerst ist zu ändern:

Cordia amplifolia Mez 1890 in Engler bot. Jahrb. 538 non DC. 1845 = Lithocardium Mezianum OK.

C. umbraculifera DC. 1845 = *C. tetrandra* Aubl. 1775 (sed plerumque staminibus 5), non *C. umbraculifera* Mez „Fres." = L. tetrandrum OK.

C. curassavica Fresenius non R. & S. = L. Fresenii OK.

C. urticaefolia Cham. 1829 = *C. guazumaefolia* R. & S. 1819 = L. guazumifolium OK.

C. paucidentata Fres. c. syn. *C. sessilifolia* var. *macrantha* Cham. = L. macranthum OK.

C. linearis Hk.f. non DC. = L. Hookerianum OK.

C. oblongifolia Thw. ± 1860 = *C. Leschenaultii* DC. 1845 = L. Leschenaultii OK.

C. speciosa R. & S. „W." = *C. Sebestana* Jacq. 1763 = L. Sebestana OK.

C. scabrifolia DC. 1845 = (fide Gris.) *C. panicularis* Rudge 1805 = L. paniculare OK.

C. Radula Spr. 1825, DC. = *Varronia lima* Desv. 1808 = L. limum OK.

C. serratifolia HBK. 1818 = *C. parviflora* Ortega 1800 = L. parviflorum OK.

C. mirabiliflora DC. = *Varronia mirabilioides* Jacq. = *Tournefortia serrata* L. 1753 = L. serratum OK.

C. bifurcata R. & S. 1819 = *Varronia dichotoma* R. & P. 1799 = L. dichotomum OK.

Varronia scaberrima Ands. non L. sc. OK. (HBK.) = L. galopagosenum OK.

V. canescens Ands. non L. can. OK. (HBK.) = L. Anderssonii OK.

Unter Auslassung einer Anzahl dubiöser Arten sind noch folgende von *Cordia* unverändert übertragen: Lithocardium abyssinicum [Salt], acutifolium [Fres.], adnatum [DC.], affine [Fres.], alliodorum (R. & P.) [Cham.], ambiguum [Cham.], amplifolium [DC.], anabaptistum [Cham.], angiocarpum [Rich.], angustifolium (Vest) [R. & S.], asperum [Forst.], asterophorum [Fres. „Mart."], Aubletii [DC.], bantamense [Bl.], bicolor [DC.], Blanchetii [DC.], bogotense [Bth.], Boissieri [DC.], Bonplandii (Desv.) [R. & S.], brachypodum [DC.], brachytrichum [Fres.], bracteatum [DC.], brevispicatum [Mart. & Gal.], caffrum [Sond.], calocephalum [Cham.], calocomum [Miq.], calophyllum [Vahl], canescens [HBK.], canum [M. & Gal.], caracasanum [DC.], Chamissonianum [Steud.], convolvuliflorum [Gris.], corchorifolium [DC.], cordifolium [HBK.], corylifolium [W.], crenatum [Delile], crenulatum [DC.], crispiflorum [DC.], cujabense [Manso & Lhotz.], cuneiforme

[DC.], curassavicum (Jacq.)[R.&S.], cylindrostachyum [R.&S.], dasycephalum [HBK.], decandrum [Hk.&Arn.], discolor [Cham.], diospyrifolium [Cham.], divaricatum [HBK.], diversifolium [DC.], dodecandrum [DC.], elaeagnodes [DC.], ellipticum [Sw.], exaltatum [Sam.], excelsum (Mart.) [DC.], Finslaysonianum [Wall.], flavescens [Aubl.], flavum (*Varronia* Ands.), foliolosum [M.&Gal.], fragrantissimum [S.Kurz], fulvosum [Wight], Galeottianum [Rich.], gerascanthodes [HBK.], Gerascanthus [Jacq.], glabrum [Cham.], glabratum (Mart.)[DC.], glandulosum [Fres.], grandiflorum [HBK.], grandifolium [DC.], grande [Roxb.], Greggii [Torr.], Griffithii [Clarke], guayaquilense [DC.], guineense [Schum.&Thon.], Haenkeanum [Mez], Hartwigsiana [Rgl.], hebecarpum [DC.], hermanniaefolium [Cham.], heterophyllum [R.&S.], hirsutum [Fres.], hispidissimum [DC.], hispidum [Bth.], hypoleucum [DC.], insigne [Cham.], intermedium [Fres.], laeve [Jacq.], lanatum [HBK.], lanceolatum [HBK.], lantanodes [Spr.], laxiflorum [HBK.], leptocaulon [Fres.], leucocalyx [Fres.], leucocephalum [Moric.], leucocomum [Miq.], leucophlyctis [Hk.f.], lineare [DC.], longifolium [DC.], longipedum [Mez], Macleodii (Griff.) [Hk.f.&Th.], macrocephalum [HBK.], macrophyllum [Mill.], macrostachyum [R.&S.], magnoliaefolium [Cham.], mariquitense [HBK.], microcephalum [W.], microphyllum [R.&S.], mirandum [DC.], moluccanum [Roxb.], monoicum [Roxb.], mucronatum [Fres.], multispicatum [Cham.], Muneco [HBK.], Myxa [L.], Neowiedianum [DC.], nervosum [Lam.], nitidum [W.], niveum [Fres.], nodosum [Lam.], oaxacanum [DC.], obliquum [W.], obovatum (Balf.), obscurum [Cham.], obtusum (Balf.), ochnaceum [DC.], octandrum [DC.], ovale [R.Br.], oxyphyllum [DC.], parvifolium [DC.], Perrottettii [DC.], peruvianum [R.&S.], piauhiense [Fres.], platyphyllum [Steud.], podocephalum [Torr.], Poeppigii [DC.], poliophylla [Fres.], polystachyum [HBK.], pubescens [R.&S. „W.“], reticulatum [Vahl], revolutum [Hk.f.], riparium [HBK.], Rothii [R.&S.], rotatum [Moç.], rotundifolium [R.&P.], Roxburghii [Clarke], rufescens [DC.], salicifolium [Cham.], salicinum [DC.], salviaefolium [DC. „Juss.“], scaberrimum [HBK.], Schomburgkii [DC.], Schottianum [Fres.], Scouleri [Hk.f.], Sellowianum [Cham.], senegalense [Juss.], sericicalyx [DC.], sessilifolium [Cham.], silvestre [Fres.], Sprucei [Mez], striatum [Fres.], suaveolens [Bl.], subcordatum [Lam.], subdentatum [Miq.], subpubescens [Dcne.], sulcatum [DC.], superbum [Cham.], tenuifolium [Bert.], tetraphyllum [Aubl.], Thibaudianum [DC.], tomentosum [R.&S.], Toqueve [Aubl.], trachyphyllum [Mart.], tremulum [Gris.], trichocladum [DC.], trichostemon [DC.], truncatum [Fres.], umbraculiferum [Mez „Fres.“ non DC.], venosum [Hemsl.], verbenaceum [DC.], vestitum (DC.), [Hk.f.&Th.], villicaule [Fres.] OK.

Zu Seite 469 hinzu: **Zaluzianskya = Nycterinia** cfr. pag. 823.

Zu Seite 474 hinzu: **Naegelia = Smithiantha.**

Zu Seite 477: **Smithiantha** OK. = *Naegelia* Rgl. 1848 non Rabh.* 1844. Es ist Naegelia Rabh. = *Schinzia penicillata* Naeg. aufrecht zu erhalten. Professor Paul Magnus, der sich mit der Pilzgattung Schinzia speciell befasst und mehrere neue Arten dazu aufgestellt hat (cfr. Berichte der Deutsch. Bot. Ges. 1888, 100/4), schreibt mir: Ich halte dafür, dass *Schinzia penicillata* Naeg. nicht in diese Gattung gehört — dies ist ganz sicher — und da ich sie in keiner anderen Gattung unterbringen kann, so muss ich Rabenhorst Recht geben, darauf die eigene Gattung Naegelia gegründet zu haben, und muss die Gattung aufrecht erhalten werden, wiewohl ihre Entwickelung nur noch sehr

unvollständig bekannt ist. — Also die Gattung Schinzia Naeg. mit der Art Sch. cellulicola und später dazugestellten Arten gilt, ebenso Naegelia Rabh. 1844. Demnach muss nun *Naegelia* Rgl. 1848 einen anderen Namen erhalten. Ich widme diese Gattung der Botanikerin und Zeichnerin Miss Smith, welche liebenswürdige junge Dame im Kew Herbar dauernd für Hooker's Icones plantarum die Zeichnungen und zwar mit selbstgefertigten Analysen herstellt. Alle die mit dem bescheidenen „M. S. del." notirten Abbildungen sind von ihr. Sie verdient in die Reihe ihrer bekannten Vorgänger einzutreten, z. B. Blackwellia nach Elisabeth Blackwell, Meriana Trew (Vell.) nach Maria Sybilla Merian, Northia Hk.f. nach Miss Marianne North, der Stifterin und alleinigen Malerin der berühmten North' Gallery in den Royal Kew botanic Gardens (cfr. Britten's Journ. 1890 p. 329), denen sich nach männlichen botanischen Zeichnern und Malern benannte Pflanzengattungen anreihen, z. B. Bauera, Andrewsia, Redoutea, Fitchia, Hookera (Salisb., Parad. Lond., nicht nach den Kew Hookers; cfr. Britten Journ. Bot. 1886, 49), Bikkia, Govindooia (für Wight ic.), Ehretia, Isidrogalvia (nach Isidor Galvez, für Ruiz & Pavon), Matisia, Spaendoncea etc.

Die Arten sind centralamerikanisch und zwar: Smithiantha amabilis (*Achimenes a.* Dcne. = *Naegelia multiflora* Hk.), cinnabarina (Linden), Geroltiana [Kth. & Bché.] (Rgl.), punctata [Mart. & Gal.] (Hemsl.), secunda (Oerst.), zebrina [Paxt.] (Rgl.) OK.

Zu Seite 477/8. Für Trichosporum Hookeri und Kingii ist J.Britten als Autor zu citiren, cfr. Journ. bot. Brit. 1886 p. 53.

Zu Seite 484, streiche: „5. *Dicliptera micranthes* Nees = ... msc. Name ist" und setze dafür:

5. *Dicliptera micranthes* Nees = *Justicia cuspidata* Vahl (1791) symb. II 9 c. syn. *Dianthera verticillata* Forsk. (1775) fl. aeg. ar. 9 = Diapedium verticillatum OK.

Zu Seite 486: **Ecbolium.** Die übrigen Artennamen sind noch von *Justicia* bez. *Dianthera* zu übertragen. T.Anderson, der in Journ. Lin. Soc. VII & IX die ostindischen und afrikanischen Acanthaceen sorgfältig bearbeitete, liess den angeblichen, aber variablen Gattungsunterschied der stumpfen und spitzen Autherenbasis ebenfalls nicht gelten. Vorerst sind folgende Artennamen zu ändern:

Justicia Hookeriana T.Anderson ± 1860 = *Adhatoda Hookeriana* Nees 1847 in DC. prod. XI 403 = *Leptostachya zeylanica* Nees l. c. 379 = Ecbolium zeylanicum OK.

J. ceylanica And. = *Adh. ceyl.* Nees l. c. 400, non E. zeyl. OK., = *Adh. amaranthoides* Nees l. c. nom. inappl. = E. amaranthodes OK.

J. micrantha Wall. Cat. 2449 p. p. (nomen seminudum pro speciebus mixtis datum ergo delendum) = *Rost. crinita* Nees em. Clarke = E. crinitum OK.

Dianthera virgata Bth. em. Clarke = *J. virg.* And. 1867 p. p. non E. virg. OK. (Wall.) 1847. = E. Andersonii OK.

Adh. divaricata Nees 1847 = *J. div.* „W." ex Nees l. c., c. syn. *Gendarussa incana* var. *villosa* Nees Linnaea XV. (18..) 367 = E. villosum OK.

Dianthera humilis Englm. & Gray = *D. ovata* Walt. 1788 = E. ovatum OK.

Dianthera glabra BHgp. = *Chiloglossa glabra* Oerst. 1854, non E. gl. OK. (Roxb. 1820), = E. Oerstedtii OK.

J. leptostachya Hemsl. 1890, non E. lept. OK. (*Ruellia* Wall. 1830), = E. Hemsleyanum OK.

Rost. haplostachya Nees in DC. prod. XI 369 = (cfr. BHgp.) *Amphiscopia Middletoni* Nees l. c. 356 = E. Middletonii OK.

Amph. montana Nees = *Orthotactus montana* Nees 1847 non E. montanum OK. (Wall. 1830) = E. Esenbeckii OK.
Amph. ciliata Nees non E. cil. OK. (Pers.) = E. Sellinii OK.
Zu Ehren des brasilianischen Coloniedirector a. D. A. W. Sellin benannt.
Adh. ciliata Nees non E. cil. OK. (Pers.) = E. glaucescens OK.
Rhaph. ? tenella Nees in DC. prod. XI 501 non Rost. tenella Nees l. c. 369 = E. hirsutolabiatum OK.
Sarcotheca scabra Nees non E. sc. OK. (Nees) = E. chapadanum OK.
J. flava S.Kurz 1873 non E. flavum OK. [Vahl] = E. Kurzianum OK.
Adh. leptostachya Nees 1847 non E. lept. OK. (*Ruellia* Wall. 1830) = E. arabicum OK.
Adh. Lindeniana Nees in DC. prod. XI 405 (non E. Lind. OK. = *Rhyt.* Nees l. c. 349) = E. adscendens OK.
Adh. cuneifolia Nees ex syn. *J. cuneiformis* Nees & Mart. = E. cuneiforme OK.
Adh. divergens Nees in DC. prod. XI 406 non E. div. OK. (*Rhyt.* Nees l. c. 353), = E. Swartzii OK.
Dianthera ciliata BHgp. = *Jacobinia cil.* Nees non E. cil. OK. (Pers.) = E. setaceum OK.
Dianthera violacea BHgp. = *Beloperone violacea* Pl. & Linden non E. viol. OK. (Vahl) = E. heterantherum OK.
Bei dieser Art geben BHgp. selbst an, dass die Antherenbasis variabel ist, sodass also der einzige Unterschied mit *Justicia* auch in diesem Beispiel sich hinfällig erweist.
Dianthera sp. borneensis Nr. 1 descripta in BHgp. II 1114 = E. borneense OK.
Dianthera sp. borneensis Nr. 2 descripta in BHgp. II 1114 = E. alterum OK.
Dianthera glandulosa Gris. 1866 non E. gl. OK. (*Tyl. & Adh. gl.* Nees 1847) = E. Grisebachianum OK.
Dianthera debilis Clarke 1885 (non *Monachme debilis* Nees = *J. deb.* Vahl 1804 = E. deb. OK.) = E. Clarkeanum OK.
J. neglecta And. 1864 = *Adh. Rostellaria* α Nees 1847 = E. Rostellaria OK.
J. rigida Balf. f. 1883 non E. rig. OK. (Nees 1847) = E. Balfourii OK.
Amph. Moricandiana Nees in DC. prod. XI 357 (non *Rhyt. Mor.* Nees l. c. 341 = E. Mor. OK.) = E. Orthotactus OK.
Rhyt. leucophloea Nees 1847 = *Dicliptera xipotensis* R. & S. 1817 = E. xipotense OK.
Rhyt. scabra Nees non E. sc. OK. = E. Willdenowii OK.
Rhyt. acuminata Nees 1847 (non *Tyl. ac.* Hochst. 1843 = E. ac. OK.) = E. Moritzianum OK.

Die Abkürzungen bedeuten: And. = T.Anderson, *J.* = *Justicia* — wofür nachfolgend die Autorcitate nur in ( ) stehen, während blosse Autorcitate in [ ] für *Dianthera* gelten —, *Gend.* = *Gendarussa*, *Rost.* = *Rostellularia* und *Rostellaria*, *Rhyt.* = *Rhytiglossa*, *Amph.* = *Amphiscopia*, *Rhaph.* = *Rhaphidospora*, *Tyl.* = *Tyloglossa*, *Adh.* = *Adhatoda*. Alle diese bei Nees geltenden Genera und noch einige, deren Namen hier nicht abgekürzt sind, vereinigten BHgp. unter 2 Gattungen, wobei sie die Gattungen von Nees, der hierbei meist auch keinen generischen Werth auf stumpfe bez. spitze oder gehörnte Antherenbasis legte, wiederholt ungerechtfertigt theilten, um ihren künstlichen aber veränderlichen Unterschied dieser 2 Gattungen *Justicia* und *Dianthera* durchzuführen. Die anderen Artennamen sind unverändert übertragen:

Ecbolium abyssinicum (*Raph.* Nees), acuminatissimum (*Rhyt.* Miq.), acuminatum (*Tyl.* Hochst.), adenostachyum (*Tyl.* Nees), aequilabre (*Amph.* Nees), amazonicum (*Rhyt.* Nees), americanum [L.], Amherstiae (*Beloperone* Nees)[BHgp.], Anagallis (*Rhyt.* Nees), anagallodes (*Adh.* Nees), androgra phiodes (Clarke), androsaemifolium (*Rhyt.* Nees), angustatum (Warburg), angustifolium (*Rhyt.* Nees), Ansellianum (*Adh.* Nees), arenicolum (Engler), argyrostachyum (Wall.), Arnottianum (*Rhyt.* Nees), asclepiadeum (*Simonsia* Nees), asperum (*Adh.* Nees), assamicum (Clarke), Atherstonii (And.), Atkinsonii (And.), auriculata (*Adh.* Nees), axillare (*Rhyt.* Nees), bahiense (*Adh.* Nees), Barteri (And.), barbatum (Bertol.), Beddomei (*Adh.* Clarke), Beyrichii (*Amph.* Nees), blepharostegium (E.Mey.), boerhaaviaefolium (*Adh.* (Nees), Bojeri (*Anisostachya* Nees)(BHgp.), Bojerianum (*Adh.* Nees), Bonneyanum (F.v.M.), brachystachyum (Nees „W."), Brandisii (And.), breviflorum (*Rhyt.* Nees), burmanicum (Clarke), caloneurum (S.Kurz), calycinum (*Beloperone* Nees)[BHgp.], campestre (*Rhyt.* Nees), campylostemon (And.), Candelariae (*Rhyt.* Oerst.), candicans (*Adh.* Nees), caracasanum (Jacq.), carthagenense (Jacq.), cavernarum (F.v.M.), cayennense (*Rhyt.* Nees), chamaedryodes (*Rhyt.* Nees), Championii (And.), chloropterum (Baker), chrysotrichomum (*Tyl.* Nees), ciliatum (Pers.), collinum (And.)[Clarke], congruum (*Adh.* Nees), cordatum (*Gend.* Hochst.), cordifolium (*Rhyt.* Nees), corymbulosum (Bert.), crassifolium [Chapm.], cuneatum (Vahl), cuspidulatum (*Rhyt.* Nees), cydoniaefolium (*Adh.* Nees), dasycarpum (S.Kurz), dasyclados (*Rhyt.* Nees), debile (Vahl), decussatum (Roxb.), depauperatum (And.), desertorum (Engler), dichotomum (Bl.), diffusum (W.), distortum (*Rhyt.* Nees), divergens (*Rhyt.* Nees), Ecklonianum (*Rhyt.* Nees), elegans (*Sarotheca* Nees), eranthemodes (F.v.M.), Eustachianum (Jacq.), extensum (And.), fasciatum (E.Mey.), Felisbertianum (*Adh.* Nees), flaccidum (S.Kurz), flagelliforme (Clarke), flavum [Vahl], flexuosum (*Adh.* Nees), fragile (Clarke „Wall. p. p. min."), furcatum (Jacq.), geniculatum (Sims), genistifolium (Engler), genistiforme (*Adh.* Nees), genuflexum (Nees & Mart.), Gilliesii (*Adh.* Nees), glandulosum (*Tyl.* Nees), glaucum (R. & S. „Rottl."), grandifolium (And.), Griffithii (And.)[Bth.], grossum (Clarke), havanense (*Rhyt.* Nees), Helferi (Clarke), hereroēnse (Engler), heterocarpum (And.), hirsutum (*Rhyt.* Nees), holosericeum (*Adh.* Nees), Hookerianum (*Rhyt.* Nees), hygrophilodes (F.v.M.), Hyssopus (*Rhyt.* Nees), ilhense (*Rhyt.* Nees), inaequale (Bth.), incanum (*Adh.* Nees), indicum (*Rhyt.* Wawra), inficiens (Vahl), insulare (And.), Kempeanum (F.v.M.), khasiana (Clarke), Kirkeanum (And.), Kotschyi (*Tyl.* Hochst.), Kurzii (Clarke), laetum (Mart.), laevilingue (*Rhyt.* Nees), lancifolium (*Amph.* Nees), latiflorum (Hemsl.), latifolium (*Rhyt.* Nees), lavandulifolium (*Rhyt.* Nees), laxum (And.), leptanthum (*Raph.* Nees) (And.), leptostachyum (*Ruellia* Wall.) [Bth.], Linaria (And.), Lindenianum (*Rhyt.* Nees), lineare (*Rhyt.* Nees), lineolatum (R. & P.), lithospermifolium (Vahl), longiflorum (*Rhyt.* Nees), longifolium (Vahl), lucidum (Andr.), Maingayi (Clarke), majus (*Adh.* Nees), Mannii (And.), Martianum (*Adh.* Nees), maynense (*Rhyt.* Nees), membranifolium (*Raph.* Miq.), menthodes (*Rhyt.* Nees), Meyenianum (*Rhyt.* Nees), mexicanum (*Rhyt.* Oerst.), microstachyum (*Rhyt.* Nees), minus (And.), molle (E.Mey.), montanum (Wall.), Moricandianum (*Rhyt.* Nees), Moritzianum (*Adh.*

Nees), nanum (*Rhyt.* Nees), natalense (*Adh.* Nees), Neesianum (Wall.), neuranthum (Coll. & Hemsl.), nilgerrhense (Wall.), nodosum (Hk.), nothum (Clarke), nudum (*Adh.* Nees), oblongum (*Rhyt.* Nees), obtusifolium (*Rhyt.* Nees), odorum (Vahl), Orbignianum (*Adh.* Vahl), orchiodes (L.f.), oreophilum (Clarke), origanodes (*Adh.* Nees), pacificum (*Adh.* Oerst.), palustre (*Tyl.* Hochst.), paniculatum (*Rhyt.* Nees), parviflorum (Buckley), parvifolium (*Schaueria* Torr.) [BHgp.], patulum (R. & S. „Licht."), pauciflorum (*Rhyt.* Nees), peplodes [Gris.], periplocifolium (Jacq.), petiolare (E.Mey.), plicatum (Vahl), Poeppigianum (*Rhyt.* Nees), Pohlianum (*Amph.* Nees), polygonodes (HBK.), polystachyum (Lam.), protractum (*Gend.* Nees), psychtriodes (*Rost.* Nees), ? ptychostonum (Wall.), pubigerum (Wall.), punctatum (Vahl), quadrifarium (Wall.), quinquangulare (Roxb. „Koen."), racemosum (R. & P.), repens (*Rhyt.* Nees), reptans (Sw.), retusum (Vahl), rhodopterum (Bkr.), rigidum (*Sericographis* Nees) [BHgp.], roseum (*Amph.* Nees), rostratum (Bertol.), rotundifolium (E.Mey.), Ruizianum (*Rhyt.* Nees), salicifolium (And.), salsolodes (And.), salviaefolium (HBK.), sarmentosum (*Rhyt.* Nees), Schimperianum (*Gend.* Hochst.), spartiodes (And.), sperguliifolium (And.), speciosum (*Rhyt.* Nees), sphaerospermum (Vahl), spicatum (*Adh.* Nees), squarrosum (*Sericographis* Nees) [BHgp.], strobilaceum (*Amph.* Nees), subserratum [Blanco], sulcatum (Vahl), symphyanthum (*Rhyt.* Nees), tenellum (*Rost.* Nees), tenuiflorum (R. & P.), thymifolium (*Adh.* Nees), tranquebariense (L.f.), trifoliodes (And.), trinervium (Vahl), triste (*Adh.* Nees), Tweedieanum (*Adh.* Nees), umbrosum (*Adh.* Nees), vagans (Coll. & Hemsl.), vasculosum (Wall.), Velasquezii (Bertol.), velutinum (*Anisostachyum* Nees), venosum (*Amph.* Nees), ventricosum (Wall.), verticillare (*Rhyt.* Nees), violaceum (Vahl), virgatum (*Lept.* Nees; *Gend.* Wall.), Wrightii (Asa Gray), wynadense (Wight), Zollingerianum (*Adh.* Nees) OK.

Zu Seite 493: Micranthus 1798 anstatt 1789.

Zu Seite 550 hinzu: **Suaeda = Lerchea.**

Zu S. 565. Streiche den Artikel **Polypara,** weil Houttuynia Houtt. wieder synonym ward.

Zu Seite 566. Zu **Palala** sind zwei von Linné in Flora zeylanica pag. 230 unter Nr. 589 und 590 publicirte Gattungsnamen als Synonyme hinzuzufügen: *Irya* L. und *Iryaghedi* L.

Seite 701. Streiche **Melasphaerula = Phalangium.**

Seite 702. Streiche den Artikel **Phalangium** Burm. 1768, da Phalangium Moehr. 1736 zu gelten hat.

Zu Seite 708 hinzu: **Convallaria** L. p. p. min. = **Majanthemum** Sieg.

Zu Seite 712 füge hinzu:

Majanthemum Sieg. (1736) fl. petr. 70 & Propempticum de Majanthemo (non † Wigg. 1780) = *Convallaria* L. p. p. min., auct. = *Lilium convallium* Ludw. 1737 „Tourn." Linné vereinigte 1735 und 1737 die Tournefort'schen Gattungen *Lilium convallium* = Polygonatum und *Smilax* p. p. = Unifolium „Dill." Alle drei bez. zwei gelten jetzt wieder und sind auch von nicht wenigen Zeitgenossen Linné's aufrecht erhalten worden. Da nun die erneuerte Trennung dieser Gattungen geschah, ehe 1753 die Artennamen aufgestellt wurden, so wird *Convallaria* ganz hinfällig; Polygonatum Sieg., Ludw. etc., Ad. „Tourn." und Unifolium Moehring etc., „Tourn." gelten wieder und für den zu unserer Nomenclatur unpassenden Gattungsnamen *Lilium*

convallium Tourn. hat Siegesbeck zuerst den Namen Majanthemum in fl. petr. und auch in einer besonderen Publication angewendet. Die einzige Art der Gattung, *Convallaria majalis* L., ist also Majanthemum majalis OK. zu nennen. *Majanthemum* ist später unrichtig auf Unifolium übertragen worden, was schon S. 718 corrigirt ist. Der Name *Convallaria* hätte bloss Berechtigung, wenn man die *Polygonatum*-Arten und Majanthemum majalis in 1 Gattung wieder vereinigte; aber für einen Minoritätstypus kann der Name nicht gelten.

Zu Seite 720, lies **Dichorisandra** anstatt Dichosandra.

Zu Seite 728. *Coccus* L. 1737. Dieser Name ist ein Terminus technicus subst., der ohne Speciesnamen eingeführt, nicht gelten kann. Ehe Linné 1753 einen anderen Namen: *Cocos* gab, wurde dafür **Calappa** Rumpf (1741) herb. amb. I pag. 9/12 publicirt, der also zu gelten hat. Calappa vulgaris Rumpf als Nebenname für Palma indica nucifera major Rumpf ist = Cocos nucifera L. 1753 und wird, da die Speciesnamen erst von 1753 an zu berücksichtigen sind, zu Calappa nucifera OK. S. 728 steht irrig *Catappus*, was in Calappa zu ändern ist. Rumpf ist der erste Botaniker, der die Palmen in vielen neuen Gattungen bekannt machte und ist es daher nur zu billigen, dass seine Namen gelten. Rumpf hat ebenfalls den Namen *Coccus*, wendet aber zur Benennung der Arten Calappa an, z. B. S. 10 Calappa vulgaris, rutila saccharina, canarina, pultaria, machaerodes etc.; dieselben werden jetzt als Abarten betrachtet. Burmann hat S. 9 eine „Observatio“ hinzugefügt, worin er auch Linné schon erwähnt und gebraucht dabei den Nebennamen „seu Calappus arbor“. Wir behalten den Namen in der weiblichen Endung, also Calappa bei. Ausser Calappa nucifera OK. (L.) sind noch folgende Arten von *Cocos* übertragen (cfr. Drude in fl. bras. III[II]): Calappa acaulis (Drude), acrocomiodes (Drude), amara (Jacq.), australis (Mart.), botryophora (Mart.), campestris (Mart.), capitata (Mart.), comosa (Mart.), coronata (Mart.), Datil (Gris. & Drude), elegantissima (Drude „hort.“), eriospatha (Mart.), flexuosa (Mart.), graminifolia (Drude), Inajai (Trail), insignis (Drude), leiospatha (B.Rodr.), Martiana (Drude & Glaz.), Mikaniana (Mart.), oleracea (Mart.), orinocensis (Spruce), petraea (Mart.), pityrophylla (Mart.), plumosa (Hk.), Procopiana (Glaz.), Romanzoffiana (Cham.), Sancona (Karst.), schizophylla (Mart.), speciosa (B.Rodr.), Weddellii (Drude), Yatay (Mart.) OK. und *Coccos Syagrus* Drude = *Syagrus coccoides* Mart. = Calappa coccodes OK.

Zu Seite 768, Zeile 10 von unten lies var. lenis OK. (Steud.) anstatt paniculata.

Zu Seite 769 Zeile 3 von oben lies laxiflore anstatt laxiflora.

Zu Seite 845 lies Endodesmia anstatt Endosmia.

Zu Seite 869: **Seliniana.** Bis die Ableitung des Wortes Selinia geklärt ist, wird die Wortverbesserung Seliniana vorzuziehen sein; falls aber die Gattung nach A. W. Sellin, der jetzt nicht mehr in Leipzig, sondern in Steglitz bei Berlin ansässig ist und welcher früher brasilianische Pilze an Schleiden gesandt hat, benannt ist, müsste das Wort Sellinia geschrieben werden.

Zu Seite 883. Das Synonym *Muelleria* Le Clerc, das mit dem irrigen Datum 1803 oder 1802 zu *Closterium* = **Arthrodia** Raf. 1813 citirt wird, fand ich zuerst im Dict. sc. nat. (1830) LX pag. 528 für das Synonym *Lunulina* Bory substituirt und beruht wahrscheinlich das Citat 1803 auf einem Schreibfehler anstatt 1830.

Zu Seite 911 lies: **Polyphacum** anstatt Polypremum.

Zu Seite 926 Zeile 20 von unten hinzu: Im Nouv. dict. d'hist. nat. XVI

wird 1803 *Oscillaria* Bosc unter Citation von *Oscillatoria* Vauch. aufgestellt; ob dies aber die erste Publication von *Oscillaria* ist, bin ich doch nicht sicher.

Zu Seite LIV. Debregeasia Gaud. ist möglicherweise schon ein durch das Suffix asia veränderter Name.

Als weitere Varianten zur Wortverschiedenheit bei Personaliennamen seien Phaenohoffmannia S. 940, Algorichtera S. 637, Algogrunowia S. 881, Peckifungus S. 864 erwähnt.

Zu Seite LXVI zur Fussnote hinzu: Uragoga, die ich erst später aufarbeitete, bietet ein weitergehendes Beispiel; vergl. S. 958/9. Dort kamen sogar 5 verschiedene Arten gleichen Namens (*umbellata*) in Concurrenz; ebenso 5mal *guianensis*, welches Wort Aublet zu verschiedenen, z. Th. schon früher eingezogenen Gattungen verwendete und zwar ist: *Palicourea g.* Aubl. = U. Palicurea OK. (Sw.), *Mapouria g.* Aubl. = U. Mapuria OK. (Sw.), *Carapichea g.* Aubl. = U. involucrata OK. (W.), *Evea g.* Aubl. = *Cephaëlis tetrandra* W. = *U. tetr.* OK. p. 963 = U. guianensis OK. (Aubl.); ausserdem *Strempelia g.* Rich. = U. fimbriata OK. (Rich.).

Seite LXXIX Abschnitt § 28 ist auf Seite LXXVIII vor § 36 zu setzen.

Für Flora british India ist, soweit es nicht schon geschehen, stets Flora British India zu setzen.

Zu Seite CVII, Z. 15 v. u. lies *Melanthium* anstatt *Meilanthium*.

Zu S. 150 hinzu: **Staphylea = Maurocenia.**

Zu Seite 333: **Delilea** Spr. Anstatt Bull. sc. fide Cassini lies Bull. soc. philom. 1823 p. 54 tab. 1^2 fig. 1—7. — Cassini citirte ungenau und Sprengel in Syst. III gar nicht; auch Pfeiffer's Nomencl. entbehrt der ältesten Quellenangabe für Delilea.

Zu Seite 346. Der Artikel Hirnellia ist dem darauffolgenden, Hierapicra nachzusetzen.

Index generum.

A.

*Aalius Rumpf 590
Abavo Risler 66
ABCDaria Rumpf . . . 326
*Abelicea Rchb. . . . 621
Abena Neck. 509
Aberia 43
Abies 798
†Abilgaardia Vahl . . . 751
Abroma 75
Abronia 532
Abrotanifolia Stackh. . . 295
Abrus 156
*Absolmsia OK. . . 417
Abumon Ad. 718
*Abutilodes Sieg. . . 65
Abutilon Moehr. . . . 65
Acacia Moehr. 156
Acaena 213
Acajou Ludwig 150
†Acalypha L. 615
Acampe 650
Acanthaceae . . 482
†Acantholimon Boiss. . . 393
*Acanthonychia § DC. 534
Acanthospermum 303
Acanthus 482
Acer 146
Aceraceae 146
†Acetabula § Fries . . . 864
†Acetabularia Lmx. . . 881
*Acetabulum L. . . 881
Acetabulum Rumpf . . . 915
*Acetosella Moehr. . 90
*Achetaria Ch.&Schl. 456
Achillea 303
†Achlya Nees 867
Achras 406
Achroanthes Raf. 672
Achyranthes 535
††Achyrocline Less. . . 339
*Achyrodes Boehmer 758
*Achyronia L. 156
Achyrospermum . 511
Acidanthera Hochst. 699
*Acidoton P.Br. . . . 591
†Acidoton Sw. 603
Acinaria Donati 915
Acinodendrum L. 243, 949
*Acinophora Raf. . 843
Aciotis 245
††Ackama Cunn. 228
Acnide 535
Acnistus 447
†Acolea Dmrt. 833
Acorus 738
Acosta Lour. 384
†Acridocarpus G.&P. . 87
Acriopsis 650
Acriviola Ludw. 97
Acroanthes Raf. . . . 672
Acrocarpus Nees 754
Acrocephalus . . . 511
†Acronychia Forst. . . . 102
†Acrospira Bkr. „Welw.“ 708
Acrostichum 804
†Acrotheca Fuckel . . . 852
†Acrothecium Sacc. . . 849
††Acrotriche R.Br. . . . 392
*Actinea Juss. 303
†Actinella Pers. 303
†Actinodaphne Wall. . . 569
†Actinomeris Nutt. . . . 360
*Actinophora Wall. 81
†Actinostemon Kl. . . . 606
*Acuania Med. . . . 158
*Acyntha Med. . . . 698
Adamaram Ad. 236
†Adansonia L. 66
†Adelia L. 615
*Adelia P.Br. 409
†Adenandra W. 100
Adenocalymna . . 478
Adenocarpus 158
†Adenochlaena BHgp . 595
*Adenogynum R.&Z. 592
†Adenophyllum Pers. . 361
†Adenosacme Wall. . . 289
†Adenosma R.Br. 466
*Adenostegia Bth. . 456
Adenostemma . . . 304
†Adesmia DC. 200
††Adhatoda Nees 486
Adiantum 804
*Adicea Raf. 621
Adina 276
Adinandra 61
†Adlumia Raf. 13
*Adnaria Raf. 382
*Adodendrum Neck. 385
*Adolia Lam. 117
Adonis 1
*Adopogon Neck. . . 304
*Adorium Raf. . . . 264
Aechmea 698
†Aegiceras Gaertn. . . . 405
Aegiphila 502
†Aegle Roxb. „Corr.“ . 98
Aegopogon 759
Aeluropus 759
†Aerva (Aerua) Forsk. . 544
*Aeschrion Vell. . . 102
†Aeschynanthus Jack. . 477
Aeschynomene . . 158
†Aesculus L. 145
Affonsea St. Hil. . . 158
*Afzelia Gm. 457
†Afzelia Sm. 191
*Agallochum Rumpf 582
Agalmyla 469
Aganosma 412
†Agapanthus L'Hér. . . 718
Agardhia S.F.Gray . . . 921
*Agastache Gronov. 511
†Agastachys R.Br. . . . 579
†Agathosma W. 100
Agati Ad. 180

	pag.
†Ageratum L.	325
Ageratum Moehring	325
*Agialida Ad.	103
Aglaia Lour.	108
Aglaia § Pers.	702
Aglaophyllum Mont.	919
*Agoseris Raf.	304
Agrimonia	213
Agriphyllum Juss.	332
†Agropyrum Gaertn.	795
Agrostis	759
Agyneia L.	596
†Agyneia auct.	603
Ainsliea	304
*Aitonia Forst.	142
†Aitonia Thbg.	141
Aizoon	263
†Ajuga L.	512
†Alangium Lam.	272
†Alaria Grev.	905
†Alaucocystis Hassall	882
*Albertokuntzea OK.	550
††Albizzia Duraz.	182
*Albugo § Pers.	658
Alchemilla	214
Alchornea	592
Alectorolophus Hall.	460
Alectra	458
†Aleurites Forst.	595
*Alga Ludw.	743
Algae	877
*Algogrunowia OK.	881
*Algorichtera OK.	637
*Alguelagum Ad.corr.	511
†Alibertia A.Rich.	279
*Alicastrum P.Br.	623
Alipsa Hfg.	669
Alisma	743
Alismaceae	743
*Alismorchis Thou.	650
Alkanna Tausch	435
Allaeophania	276
Allagopappus	305
*Allagoptera Nees	726
Allamanda	412
*Allenrolfea OK.	545
*Alliaria Rumpf	108
†Allionia L.	534
*Allionia Loefl.	532
Allium	705
*Allodape Endl.	391
*Allophyllus L.	141
††Alloplectus Mart.	470
*Allosorus Bernh.	804
Alnus	638
Alocasia	738
Aloë	705
Alonsoa	457
Alopecurus	759
*Alpinia L. 682,	690
†Alpinia BHgp.	688
†Alsodeia Thon	42
Alsophila	806

	pag.
Alternanthera Forsk.	535
Althaea L.	66
†Alysicarpus Necker	181
Alyssum L. 16,	931
†Alyxia R.Br.	416
†Amanitopsis Roze	867
Amarantaceae	535
Amaranthoides Moehr.	545
Amaranthus	540
Amaryllidaceae	703
†Amasonia L.f.	509
*Ambaiba Barrère	623
*Amberboi(a) Ad.	305
†Amblyachyrum Hochst.	759
†Amblyopappus Hk.&A.	309
Ambrosia	305
Ambuli(a) Ad.Lam.	467
Amelanchier	214
†Amellus L.	341
*Amellus P.Br.	305
*Amerimnon P.Br.	158
†Amethystea L.	512
*Amethystina Amm.	512
†Amianthium A.Gray	708
Ammania	248
Ammi	264
†Amomum BHgp.	685
*Amomum L.	682
Amorphophallus	738
*Ampacus Rumpf	98
Ampelidaceae	121
†Ampelocissus Pl.	127
†Ampelopsis Mchx.	128
*Amphibia Stackh.	881
†Amphicarpa Ell.	182
*Amphipleura Ktzg.	882
†Amphirrhox Spr.	40
*Amphitrite Cleve	882
*Amygdalus Burm.	75
†Amyris P.Br.	99
Anacardiaceae	150
Anacardium L.	150
Anacolosa	111
Anagallis	397
Anamirta	8
Ananas	698
††Anaphalis DC.	339
†Anaphrenium E.Mey.	152
†Anarrhinum Desf.	465
Anastatica	16
Anchusa	435
†Ancistrophyllum Mann & Wendl.	729
*Ancylocladus Wall.	412
†Andira Lam.	212
Andrachne	592
Andreoskia DC.	30
Andreoskia auct.	34
Andrographis	482
Androphylax Wendl.	9
†Andropogon L.	789

	pag.
††Androsace L.	398
Andryala	306
†Andrzejowskya Rchb.	34
Aneilema	719
Anemia	806
Anemone	1
*Anemonospermos Moehr.	306
†Aneura Dmrt.	838
*Angelesia Korth.	214
Angelonia	458
†Angianthus Wendl.	367
Angiopteris Hofm.	806
Angiopteris Mitch.	819
Angolam(ia) Ad.	272
*Angorchis Thou.	650
†Angraecum Ldl.	650
Anguillaria Gaertn.	404
Anguina L.	254
Anguria	254
*Aniba Aubl.	568
*Anidrum Neck.	264
*Anila Ludw. 159,	938
†Anisacantha R.Br.	546
*Anisifolium Rumpf	98
Anisochilus	512
Anisomeles	512
Anisomeris Presl	277
Anisophyllea	234
Anistylis Raf.	669
††Annesleya Salisb.	182
Anoda	66
Anogeissus	235
Anogyna Nees	754
*Anomalopterys§DC.	87
Anona	7
Anonaceae	7
*Anonymos Gronov	392
†Anplectrum A.Gray 246,	953
††Antennaria Gaertn.	339
†Anthacanthus Nees	490
Anthephora	757
††Antherylium Rohr	249
†Anthistiria L.f.	794
†Anthocephalus A.Rich.	296
†Anthriscus Pers.	268
Anthritica Sieg.	547
Anthurium	738
†Anthurus Kalchb.	844
†Antiaris Lesch.	628
Anticharis	458
Antidesma	593
Antigonon	552
Antirrhinum	458
*Antogoeringia OK.	250
Antoiria Raddi	832
*Antoschmidtia Steud.	759
Antrophium	806
Anychia	534
Apalatoa Aubl.	211
*Apama Lam.	563
Aphelandra	482

	pag.
***Aphora** Neck.	160
†Apinagia Tul.	562
***Apinella** Neck. . . .	264
†Apiospora Sacc.	851
Apium	265
Aplectrum Bl.	246
†Apochoris Duby	397
Apocopis	759
Apocynaceae . .	412
†Apogon Elliot	364
Apollonias	568
***Apona** Adans.	882
Aporosa	593
Appendicula	652
†Appendicularia Peck .	864
†Apteron Kurz	938
Aquifoliaceae .	113
†Aquilaria Lam.	582
Aquilegia	1
††Arabis L. 27,	931
Araceae	738
Arachis	161
†Arachnion Schwein. . .	843
Aralia	270
Araliaceae . . .	270
Arbutus	385
***Arcangelina** OK. .	759
†Arceutholobium MB. .	587
Archangelica	265
††Archidendron F.v.M.	158
Arctium L.	306
Arctostaphylos . .	385
Arctotis L.	306
†Ardisia Sw. 404,	973
***Arduina** Ad.	265
Areca	726
†Aregelia OK. . . 698,	855
Arenaria	49
†Areng(a) Lab., Martius	735
Argemone	12
Argostemma	276
Argyreia	440
***Argyrocome** Breyne	308
Argythamnia P.Br.	593
Arisaema	739
Arisarum	739
Aristida	759
Aristolochia	563
Aristolochiaceae	563
***Arkezostis** Raf. . .	255
***Armeria** L.	432
†Armeria W.	396
***Armeriastrum** § Jaub. & Spach . .	393
†Armillaria § Fries . .	860
***Arodes** Heister . . .	739
***Aromia** Nutt.	309
Aronia Mitch.	742
†Arrabidaea DC.	479
Arracacia	265
†Artanema Don	458
Artemisia	309
Arthraxon	759
†Arthrobotryum Cesati .	874
Arthrodactylis Forst. . .	737
***Arthrodia** Raf. 882,	982
Arthrostylidium .	760
†Artocarpus Forster . .	633
***Aruba** Aubl.	103
***Arundarbor** Rumpf	760
***Arundastrum** Rpf.	683
Arundina	652
Arundinaria	761
Arundinella	761
Arundo	761
***Asarca** Lindl.	65
Asclepiadaceae	417
Asclepias	418
***Ascophylla** Stackh.	884
Ascyrum	58
***Aserophallus** Lepr. & Mont.	844
***Aspalathus** Amm.	161
†Aspalathus L.	156
Asparagus	706
***Asphodeliris** Moehr.	706
Asphodelus	706
†Aspidium Sw.	808
†Aspidosperma Mart. . .	416
Asplenium	806
***Asprella** Host. . . .	762
Asprella Schreb.	777
†Asprella W.	777
***Assonia** Cav.	75
†Astelia R.Br.	710
†Astephania Oliv. . . .	373
Aster L.	309
†Asteriscium Ch. & Schl.	267
***Asteriscodes** Moehr.	318
***Asteriscus** Siegesb.	318
***Asterocarpus** E. & Z.	113
***Asterostigma** F. & M.	740
Astilbe	226
†Astragalus L. . . 210,	940
†Astrocarpus Neck. . . .	39
††Astroloma R.Br. . . .	392
†Astronia Bl. 248,	953
†Astrostemma Bth. . . .	417
Astydamia	265
Asystasia	482
***Athalmum** Neck. .	319
Athenaea Ad	366
Athroisma	319
Athyrocarpus . . .	720
***Atitara** Barrère . . .	726
Atomaria Stackh.	894
Atriplex	546
Atunus Rumpf	75
Atylosia	161
***Atylus** Sal. p. p. . .	577
††Aubrietia Ad. . . 31,	934
†Augusta Ch. & Schl. „Pohl“	297
***Augusta** Leandro . .	319
Augustea DC.	297
Aulacodiscus	301
***Auricula** Battarra .	844
†Auricula Castrac. . . .	882
†Auricularia Bull. . . .	864
Avena	762
Averrhoa	93
Avicennia	502
†Aydendron Nees	568
†Aytonia L.f.	141
Azadirachta	110
***Azalea** L.	385
Azalea Hall.	388
***Azedarach** L. . . .	109
Azima	412
Azolla	822

B.

Baccharis	319
***Baccharodes** L. . .	320
Baccifer Roussel	915
Baccularia S.F.Gray . .	915
Bactris	727
***Badianifera** L. . .	6
Badula Juss.	404
Badulam L.	404
Baeckia	237
†Baeomyces Pers.	876
***Bahelia** Ad.	458
†Bahia Lag	336
***Baillouviana** Griselini	884
Baitara R & P.	56
***Bakeropteris** OK.	807
†Balanites Delile	103
Balanophora	590
Balanophoraceae	590
†Balbisia DC.	348
***Balfourina** OK. . .	954
Baliospermum . .	594
†Bambusa Schreb. . . .	760
Banara	251
***Bancalus** Rumpf . .	276
***Bancroftia** Macfad.	37
†Bangia Lyngb.	891
***Banisterodes** L. .	45
Bankesia Bruce	217
***Banksia** Forst. . . .	583
†Banksia L.f.	581
***Baobabus** Mill. . .	6
Baptisia	162
Barleria	482
Barraldeia Thou. . . .	234
†Barringtonia Forst. . .	240
***Bartlingia** F.v.M. .	706
Baryosma Gaertn.	177
***Basilicum** Moench .	512
***Basilima** Raf. . . .	215

	pag.
*Bassia All.	546
†Bassia L. „Koenig“	407
††Bassovia Aubl.	447
Basteria Houtt.	332
Basteria Mill.	5
Batideae	552
Batis	552
*Batschia Vahl	162
Bauhinia	162
Baumgartia Moench	9
*Bazzania S.F.Gray	832
*Beccarinda OK.	470
Been Schmiedel	394
Begonia	258
Begoniaceae	258
Behen Hill	323
Bejaria	387
†Belamcanda Ad.	701
†Belangera Camb.	227
*Belis Salisb.	798
*Bellincinia Raddi	832
*Belliopsis Pomel	321
Bellirica L.	236
†Bellium L.	321
†Bellota Gay	569
Belou Ad.	98
*Beluttakaka Ad.	413
*Belvala Ad.	583
Benincasa	255
*Benjamina Vell.	103
*Benthamistella OK.	458
*Benzoin Ludw.	568
Benzoinifera Siegesb.	568
†Berardia Brongn.	233
Berberidaceae	10
Berberis	10
†Berckheya Ehrh.	332
Bergera L.	99
Bergia	58
*Bermudiana L.	699
Bernardia	504
Bertolonia DC.	350
†Berrya Roxb.	83
Beta	547
Betula	640
*Beurera Ehret	5
†Beureria Gris.	139
Beurreria Jacq.	439
†Beyrichia Ch. & Schl.	456
†Biarum Schott	742
*Bichatia Turpin	885
*Bieneulla Borkh.	13
Bidens L.	321
*Bifida Stackh.	886
Bifolium GMS.	718
†Bifora Hfm.	264
Bifurcaria Stackh.	884
††Bigelowia DC.	310
Bignonia	479
Bignoniaceae	478
*Bihaia Mill.	684
†Bikkia Reinw.	279
Bikukulla Ad.	15
*Bilacus Rumpf	98
†Billia Peyr.	145
*Binectaria Forsk.	406
†Biophytum DC.	96
*Bisaschersonia OK.	408
*Bisboeckelera OK.	747
Bischoffia	594
*Biscogniauxia OK.	398
Biserrula	162
*Bisgoeppertia OK.	426
†Bixa L.	44
Bixaceae	43
Blackstonia Huds.	430
Bladhia Thbg.	404
Blakea	245
*Blancoa Bl.	727
††Blancoa Ldl.	699
*Blattaria Burm.	76
*Blatti Ad.	238
†Blechnum L.	820
Blepharis	483
Bletia	652
†Blumea DC.	353
Blyttia Endl.	838
Bobu Ad.	409
Bocconia	13
Bocoa Aubl.	189
†Boehmeria Jacq.	631
Boenninghausenia	99
Boerhaavea	533
*Boesenbergia OK.	685
Bolducea Neck.	177
**Boldus Ad.	569
*Bolelia Raf.	378
Boltonia	322
*Bolusafra OK.	162
Bomarea	703
Bombax	67
Bonatea W.	664
Bonaveria Scop.	205
Bondtia L.	500
Bonifacia Steud.	297
††Bonnaya Lk.	461
†Bonnetia M. & Z.	62
*Bopusia Presl	458
Boraginaceae	435
*Boraginella Siegesb.	435
Boraginoides Ludw.	435
Borassus	728
Borbonia L.	574
Borckhausenia GMS.	13
*Boretta Neck.	587
†Bosia L.	545
†Bostrychia Mont.	881
Boswellia	106
**Bothriochloa O.Ktze.	762
Bothriospermum	435
*Botor Ad.	162
†Botryceras W.	152
Botrydion „Targ.“	905
††Botryomorus Miq.	629
*Botryonipha Preuss.	844
†Boucerosia W. & A.	418
Bouchea	502
Bougainvillea	534
†Bourreria P.Br.	5, 439
Bouteloua	763
*Boutonia DC.	483
†Bowdichia HBK.	171
Bowlesia	265
†Boykinia Nutt.	227
††Brachistus Miers	447
Brachylobos All.	21
Brachypodium	763
Brachypteris	87
*Brachysira Ktzg.	886
Brachystemum Mchx.	520
*Bradburya Raf.	163
†Bradburya Tor. & Gray	352
*Bradleya Vell.	40
†Bragantia Lour.	563
Brami(a) Adans., Lam.	462
†Brasilettia § DC.	164
Brassaiopsis	271
Brassavolaea	652
Brassica	16
††Braya Sternb. & Hoppe	31, 934
†Brayera Kth.	217
Brewera	440
†Brexia Thou.	228
Breynia	594
†Brickellia Elliot	327
Bridelia	594
*Brittonamra OK.	164
Brittonia Neck.	173
Briza	763
†Brodiaea Sm.	711
Bromelia	698
Bromeliaceae	698
Bromus	763
Brongniartella Bory	927
*Broomeola OK.	845
†Brosimum Sw.	623
*Brossea L.	387
*Broteroa W.	322
†Broussonetia L'Hér.	629
Browallia	447
†Brownaea Jacq.	191
Brownetera L.Rich.	802
†Brucea J.S.Müller	104
Bruguiera	234
Brunfelsia	447
Bruniaceae	233
Bryocles Sal.	714
Bryonia	255
Bryonopsis	255
Bryophyllum	228
Bucco Wendl.	100
*Bucephalon L.	624
Buceras P.Br.	236
Buchanania Spr.	151
†Buchloë Engelm.	763

	pag.
Buchnera	458
††Bucida L.	236
Bucklandia	223
†Buckleya Gray	589
***Buda** Ad.	49
Buddlea	425
Buena Cav.	284
Buettnera Loefl.	76
Buettneria Duhamel	5
Bugula Siegesb.	512
***Buinalis** Raf.	534
***Bulbilis** Raf.	763
†Bulbine L.	713
†Bulbocodium L.	707
***Bulbocodium** Ldw.	700
†Bulbophyllum Ldl.	675
***Bulga** L.	512
†Bulgaria Fries	845
†Bumelia Sw.	406
Bunchosia	87
Bupleurum	265
†Burchardia R.Br.	845
***Burckhardia** Schmiedel	845
Burmannia	645
Burmanniaceae	645
***Bursa** Siegesb.	20
Bursera	107
Burseraceae	106
†Butea Roxb.	202
†Butomopsis Kunth	743
Butonica Rumpf	240
Byrsonima	87
Bystropogon	513

C.

***Cacalia** Burm.	323, 968
***Cacara** Rumpf	165
Cactaceae	258
***Cactus** L.	258
Cadaba	37
***Cadmus** Bory	886
Caesalpinia	166
***Caesalpiniodes** L.	166
Caesulia	324
Cajanus	167
Cajeputi Ad.	241
***Cajum** Rumpf	167
Cakile	21
Calacanthus	483
Caladium Rumpf	740
Calamagrostis	763
***Calamaria** Dill.	828
†Calamintha Moench	513
Calamistrum L.	822
†Calamus L.	731
††Calandrinia HBK.	56
†Calanthe R.Br.	650
***Calappa** Rumpf	982
††Calathea G.F.W.Mey.	692
†Calceolaria Juss	459
***Calceolaria** Loefl.	40
***Caldasia** Mutis	590
Calea	324
Calendula	324
***Calesium** Ad.	151
***Caletia** H.Baill.	595
††Calliandra Bth.	182
†Calliblepharis Ktzg.	888
Callicarpa	503
†Callipeltis Stev.	279
Callirhoë	66
Callisia	720
***Callista** Lour.	652
***Callistachys** Vent.	167
Callistemma Cass.	318
†Callistephus Cass.	318
†Callitriche L.	234
†Calluna Salisb.	389
†Calocephalus R.Br.	351
***Calomeria** Vent.	325
†Calophanes Don	485
Calophyllum	61
†Calopogon R.Br.	665
***Calorophus** Labill.	747
†Calothrix Ag.	892
†Calotropis R.Br.	421
Calycanthaceae	5
†Calycanthus L.	5
***Calypogeia** Raddi	83
†Calypogeia Nees	836
†Calyptranthes Sw.	238
***Calyptrion** Gingins	41
Calyptriplex R. & P.	462
Calyptrocarya	747
†Calystegia R.Br.	447
***Camara** L.	503
Camaratinga Sieg.	503
†Camarea St. Hil.	88
†Camellia L.	64
***Camirium** Rumpf	595
***Campanopsis**§R.Br.	378
Campanula	379
Campanulaceae	378
Campanumaea	379
††Campderia Bth.	561
***Camphorata** Ludw.	547
†Camphorosma L.	547
Campuloa Desv.	763
***Campulosus** Desv.	763
Campylanthus	458
***Camunium** Rumpf	99
Cananga	7
Canarina	379
Canarium	107
Canavalia	168
***Candollea** Lab. (1806)	4
†Candollea Lab (1805)	377
Canella P.Br.	43
Canellaceae	43
Canna	685
***Cannabina** Ludw.	258
Canscora	426
†Cansjera Juss.	112
†Cantharellus Juss.	861
***Cantuffa** Gmel.	168
***Caopia** Ad.	58
††Caperonia St.Hil.	593
***Capnodes** Moehring	13
†Capnodium Mont.	13
Capnophyllum	265
Capnorchis Borkh.	15
***Capnorchis** Ludw.	15
Capparidaceae	37
Capparis	37
†Capraria L. (1753)	469
***Capraria** L. (1737)	458
Caprifoliaceae	273
***Caprifolium** L.	273
***Capriola** Ad.	764
†Capsella Med.	20
Capsicum L.	447
†Caragana Lam.	161
Caraguata	698
†Carallia R.Br.	234
Caranda Rumpf	414
†Carapa Aubl.	110
Carara Med.	26
†Carbenia Ad.	347
Cardamindum Moehr.	97
Cardamine L.	21
Cardamomum Ludw.	682
***Cardamomum** Rumpf	685
†Cardanthera Nees	499
Cardiospermum	141
†Cardopatium Juss.	322
†Carduncellus Ad.	325
†Carelia Less.	358
***Carelia** Moehring	325
Carex	747
†Carica L.	252
†Carissa L.	414
Carlemannia	277
***Carlia** Rabh.	846
Carlina	325
Carludovica	737
Caroligmelina GMS.	21
†Carpesium L.	330
Carpoblepta Stackh.	884
Carrichtera	26
***Carrodorus** S.F.Gray	887
***Carruthia** OK.	141
Carthamodes Manetti	325
Carthamus	326
***Caruelina** OK.	277
Carum	265, 267
†Carumbium Reinw.	609
†Carya Nutt.	637
Caryocar L.	61
***Caryochloa** Spr.	764
Caryophyllaceae	49
Caryospermum	113

pag.

Caryota 728
Cascarilla § Endl. . 277
Casearia 251
Caspia Scop. 58
†Cassandra Don 390
†Cassebeera Kaulf. . . . 807
***Cassebeeria** Dennst. 245, 953
Cassia 169
††Cassine BHgp. 147
***Cassine** L. (1737) . 114
***Cassuvium** Rumpf 151
Cassytha 569
Castalia Salisb. 11
Castanea Gaertn. . . 640
Castanea L. 145
Castanopsis 640
Casuarina 638
Casuarinaceae. 638
Catappa Rumpf 235
***Catevala** Med. . . . 707
††Catha Forsk. 114
Cathea Sal. 665
***Cattimarus** Rumpf 76
Cattleya 655
***Catutsjeron** Ad. . . 152
***Cavanilla** Thbg. . . 111
Cavendishia S.F.Gray . 832
†Cavendishia Lindl. . . 383
Caucalis 266
***Caulinia** Mönch . . . 171
†Cayaponia Manso . . . 255
Ceanothus 117
***Cebatha** Forsk. . . . 9
***Cebipira** Juss. . . . 171
†Cecropia Löfl. 623
†Cedrela P.Br. 110
Cedronella 513
Ceiba Mill. 74
Celastraceae . 113
Celastrus L. 114
***Cellulosporium** Peck 846
Celosia 541
***Celsia** Boehmer . . . 707
Celsia Heister 715
††Celsia L. 468
Celtis 624
Cenchrus 765
Centaurea L. 326
Centaureum Hall. . . . 426
***Centaurodes** Moehr. 426
††Centella L. 267
Centipeda 326
Centotheca 765
Centradenia 246
Centranthera 459
†Centranthus DC. 302
†Centratherum Less. . . 320
Centropogon 379
†Centrosema DC. 163
***Centrostylis** Baill. . 595
***Cepa** Rumpf 703
†Cephaëlis Sw. . . . 298, 954

pag.

††Cephalanthera L.C.Rich. 671
Cephalanthus . . . 278
Cephalostachyum 766
Cephalotaxus . . . 798
†Cephalotheca Fuck. . . 850
***Ceramianthemum** Donati 887
Ceramion Ad. 887
†Ceramium J.Ag. 892
Ceranthera Beauv. . . . 42
Ceranthus Schreb. . . . 411
Cerastium 50
****Ceratocapnos** Dur. 15
†Ceratocarpus L. 548
***Ceratocephalus** Burm. 326
***Ceratodes** Kramer . 548
Ceratonia 171
Ceratophyllaceae 644
Ceratophyllum . . 644
***Ceratopodium** Cord. 846
Ceratostylis 656
Cerbera 413
Cercis 171
Cercocarpus 215
†Cerefolium Deering . . 268
***Cerinthodes** Ludw. 436
Ceropegia 418
Cervicina Delile 378
Cervina S.F.Gray. . . . 884
***Cesiusa** S.F.Gray . . 833
Cestrum 450
†Chabraea DC. 350
Chaenactis 327
***Chaenanthe** Ldl. . 656
Chaenocephalus . 327
†Chaenostoma Bth. . . . 466
Chactium 766
†Chaetocarpus Thw. . . 606
***Chaetocypha** Corda 847
†Chaetopappa DC. . . . 334
Chaetophora 911
Chalcas L. 99
Chamaebatia 215
***Chamaecistus** Oed. 388
Chamaecyparis Sp. 798
***Chamaedaphne** Catesby 388
Chamaedaphne Moench . 390
†Chamaedorea W. . . . 729
***Chamaedryfolia** Dill. 625
***Chamaejasme** Amm. 584
†Chamaepeuce Zucc. . . 798
Chamaeraphis Br. . 766
Chamaerhododendros Kram. 385
***Chamaeriphes** Dill. 728
Chamaerops 728
Chambaina 625
†Chamissoa HBK. . . . 542
***Chamissomneia** OK. 326

pag.

†Champia Desv. 904
Chanterel Ad. 861
†Chaptalia Vent. 369
††Chasalia Juss. . . 298, 955
***Chasmia** Schott . . 479
Cheilanthes 808
***Cheiranthodendron** Larreat 77
††Cheiranthus L. 27
†Cheirostemon Hb.&Bpl. 77
Chelone 459
†Chenolea Thbg. 546
Chenopodiaceae 545
Chenopodium . . . 548
Cheri L. 50
***Chianthemum** Sieg. 703
†Chiliocephalum Bth. . 348
††Chimonanthes Ldl. . . 5
†Chimophila Pursch . . 390
Chinchina Kramer . . . 293
Chiococca 278
Chionachne 771
††Chirita Don 474
†Chitonia Fries 848
Chitralia Ad. 238
***Chlamysporum** Salisb. 707
†Chlora Ad. 430
†Chloradenia Baill. . . . 592
†Chloraea Lindl. 652
Chloranthaceae 565
Chlorea Nyl. 876
Chloris 771
***Chloropsis** Hack. . 771
***Chlorospleniella** § Karst. 848
***Choaspis** S.F.Gray . 887
†Chomelia Jacq. 277
***Chomelia** L. 278
†Chonemorpha Don . . 413
***Chorda** Stackh. . . . 888
Chordaria Lk. 888
***Chorispermum** R. Br. 26
†Chorispora DC. 26
***Christiaster** OK. . 848
***Christophoriana** Burm. 1, 931
***Chrosperma** Raf. . 708
†Chrozophora Neck. . . 621
Chrysanthemum L. 327
Chrysobalanus . . 215
†Chrysopsis Nutt. 333
††Chrysothamnus Nutt. 310
†**Chrysoxylon** Wedd. 278
†Chthonoblastus Ktzg. . 926
†Chuckrasia A. Juss. . 110
***Chupalon** Ad. . . . 383
Chusquea 771
***Chytraculia** P.Br. . 238
Cicer 171

	pag.
Cichorium	328
Cicuta	266
***Cicutaria** Mill.	266
Cicutastrum Fabr.	266
***Cieca** Ad.	595
Cienfugosa Cav.	67
†Cienkowskia Rostaf.	875
***Ciliaria** Stackh.	888
†Cimifuga L.	4
†Cinchona L.	293
†Cincinalis Desv.	816
†Cincinnulus Dmrt.	836
Cingulum Rumpf	824
Cinna	771
Cinnamomum	569
***Circinus** Med.	171
††Cirrhopetalum Ldl.	675
Cissampelos	9
Cissus L.	128
Cistaceae	39
Cistus	39
Citharexylon	504
†Citrullus Forsk.	256
Citrus	99
†Cladium P.Br.	754
Cladophora	912
***Cladostachys** Don	541
†Cladothrix Cohn	849
Cladothrix Moq.	537
†Cladotrichum Corda	280
Claoxylon Juss.	595
***Clarkeinda** OK.	848
***Clathrodastrum** Hall.	848
Clausena	99
†Clavija R.&P.	403
Claytonia L.	56
†Cleistanthes Hk.f.	607
Clematicissus	121
Clematis L.	2
Clematitis L.	2
Cleome L.	38
Clerodendron L.	505
Clethra	389
†Clianthus Lindl.	179
Clibadium	328
Clidemia Don	246
†Clinogyne Salisb.	683
***Clinopodium** L. em.	513
Clintonia Ldl.	378
†Clitopilus § Fries	863
†Clitoria L.	209
††Cloëzia Brong. & Gris.	242
***Clompanus** Rumpf	77
†Closterium Nitzsche	882
Clusia	61
Cluzella Bory	887
†Clypeola L.	34
Cneorum	103
Cnicus	328
Cobaea	432
Coccinia	256
Coccocypselum	278
†Coccoloba L.	561
Coccolobis P.Br.	561
Cocconema Ehrb.	890
†Coccosporium Corda	852
†Cocculus DC.	9
Coccus L.	728, 982
†Cochlospermum Kunth	44
†Cocos L.	728, 982
***Codaria** R.Br.&Benn.	278
†Codia Forst.	227
†Codium Stackh.	900
Codonorchis Ldl.	681
Coelachne	771
†Coelogyne Ldl.	679
***Coelostylis** § Ad. Juss.	87
Cofer Loefl.	409
Coffea	278
***Cohnidonum** OK.	849
Coilotapalus P.Br.	623
†Coix L.	793
†Cola Schott & Endl.	78
Coldenia	436
†Coleanthus R. & S.	789
Colebrookia	516
†Coleochilus Dmrt.	838
***Coleosanthus** Cass.	327
†Coleus Lour.	523
Colinil Ad.	173
†Collema Wigg.	875
***Colletosporium** Lk.	849
Collinsonia	516
††Collomia Nutt.	432
Colocasia Ludw.	740
***Colocynthis** L.	256
***Colona** Cav.	82
***Colophermum** Raf.	888
†Columbia Pers.	82
Columnea L.	470
***Coluteastrum** Moehr.	171
†Coluteocarpus Boiss.	37
Colyris Vahl	418
Combretaceae	235
Combretum	235
†Cometia Baill.	606
Commelina	720
Commelinaceae	719
†Commersonia Forst.	81
Commiphora	107
Comollia	246
Compositae	303
***Compsoa** Don	708
Condea Ad.	524
Coniferae	798
Conium	266
***Conjugata** Vauch. em.	889
Connaraceae	154
Connarus	154
Conobea	459
Conocarpus	235
Conocephalus Bl.	625
†Conocephalus Hill.	625
Conohoria Aubl.	41
Conoria Juss.	42
Conostegia	246
Conostylis R.Br.	699
Conradia Mart.	473
***Conradia** Nutt.	459
†Contarinia Endl. & Dies.	905
†Convallaria auct.	981
Convolvulaceae	440
Convolvulus	440
Conyza	329
***Conyzodes** Moehr.	330
***Cookeina** OK.	849
***Copaiba** Mill.	172
†Copaifera L.	172
Coptis	3
Corallocarpus	256
†Corallodendron Jungh.	172
***Corallodendron** L.	172
†Corallorhiza R.Br.	673
Corchorus	82
***Cordana** Preuss	849
†Cordana Sacc.	867
†Cordia L.	438, 976
***Cordiera** A.Rich.	278
†Cordylanthes Bth.	456
†Cordyline Juss.	716
Coreopsis	330
Corethrogyne	330
Corion Mitch.	520
Corispermum	549
***Cormigonus** Raf.	278
Cornaceae	272
Cornus	272
Cornutia	506
Cornutioides L.	507
***Coronopifolia** Stackh.	890
***Coronopus** L.	26
†Corrigiola L.	535
***Corrigiola** Moehring	534
†Corticium Fries	871
†Cortinarius Fries	853
***Corybas** Sal. & Hk.	656
***Corycarpus** Zea	772
†Corydalis DC.	13
Corylifolia Heister	193
Corylus	64
†Corymbis Ldl.	657
***Corymborchis** Thou.	657
†Corynaea Hk.f.	590
†Coryne Tul.	848
†Corynella DC.	173
†Corynephorus Beauv.	795
***Corynitis** Spr.	173
***Corynophallus** Schott	740
†Corynostylis M. & Z.	41
†Corysanthes R.Br.	656
Corytholoma Dene.	474
†Cosmarium auct.	922
Cosmarium Corda	923
Cosmophyllum C.Koch	338
††Cosmos Cav.	321

	pag.
Costus	687
Cotula	331
Cotyledon	229
Cou = Cu.	
***Coublandia** Aubl.	173
***Coulterina** OK.	931
Coursetia	173
Courtoisia	748
††Cousinia Cass.	306
†Cracca Bth.	164
***Cracca** L.	173
Craniotome	516
†Crantzia Nutt.	267
***Crantzia** Schreb.	99
Crassa Moehring	421
***Crassina** Scepin	331
***Crassocephalum** Moench	331
Crassulaceae	228
Crataegus L.	215
Crataeva	38
Crateogonum Rumpf	630
††Craterellus Fries	873
Cratoxylon	59
Crawfordia Wall.	426
***Crenea** Aubl.	249
***Crepinula** OK.	850
†Crepis L.	344
Crescentia	479
Cressa	440
***Crinodendron** Molino	82
Crinum	703
Crithmum	266
***Crocodilodes** Ad.	331
***Crossopetalum** P.Br.	116
Crotolaria	175
†Croton L.	609
†Crozophora auct.	621
Cruciferae	16
†Crudia Schreb.	211
†Crypsis Ait.	781
††Cryptangium Nees	754
***Cryptolappa** § Juss.	88
Cryptomeria	798
Cryptoneria Bl.	250
****Cryptophaseolus** O.Ktze.	176
***Cryptophragmium** Nees	483
***Cryptosema** Meissn.	177
†Cryptospora Kar. & Kir.	34
†Cryptospora Tul.	34
†Cryptotaenia DC.	266
†Ctenium Panzer	763
***Cucullaria** Kramer	279
Cucullaria L.	15
Cucurbitaceae	254
***Cudranus** Rumpf	625
Cudrania Trécul	625
Culhamia Forsk.	78
***Cumaruna** Aubl.	177

	pag.
†Cuminum L. (1742)	267
***Cuminum** L. (1735)	266
†Cunila L.	519
†Cunninghamia R.Br.	798
†Cunonia L.	227
Cupania	143
Cuphea	249
Cupi Ad.	278
†Cupirana Miers	414
***Cupuia** Aubl.	414
Cupuliferae	638
Curatella	4
Curculigo	703
Curcuma	687
Cuscuta	440
****Cuspidocarpus** Spenn.	518
***Cussambium** Rpf.	143
Cutarea	279
Cutubea	427
Cyanorchis Thou.	647
†Cyanotis Don	721
Cyata Ad.	850
Cyathea Lév.	850
Cyathia P.Br.	850
Cyathocline	333
***Cyathodes** Hall.	850
††Cyathodes Lab.	392
***Cyathophora** Gray	834
Cyathula	542
†Cyathus Hall.	850
***Cybele** Sal. & Kn.	577
†Cybianthus Mart.	402
Cycadaceae	803
Cycas	803
Cyclanthaceae	737
Cyclanthera	256
***Cyclodictyon** Mitten	834
Cycloloma	549
Cylichnos „Targ." Bert.	890
†Cylindrocystis Menegh.	896
Cymaduse Dcne. & Th.	884
Cymbella Ag.	890
Cymbidium	658
Cyminosma Gaertn.	102
†Cymodocea Koenig	744
†Cynanchum L. (1737)	422
Cynara	333
†Cynodon Pers.	764
***Cynoglossospermum** Siegesb.	436
Cynoglossum	437
Cynometra	177
†Cypella Herb.	702
Cyperaceae	747
Cyperella Kramer	722
Cyperus	748
†Cyphella Fries	847
Cyphomandra	451
Cyrtandra	472
Cyrtopodium	658
***Cystanthe** R.Br.	391
Cysticapnos Sieg.	13

	pag.
†Cystophora Rabh.	874
***Cystopleura** Bréb.	890
Cystopteris	808
***Cystopus** Blume	658
†Cystopus Lev.	658
†Cystoseira Ag.	895
Cytinaceae	563
†Cytinus L.	563
Cytisus	177
† Cytosporium Sacc.	846

D.

	pag.
***Dabanus** Rumpf	143
†Dabeocia (Daboecia) Don	387
Dactylicapnos Wallich	15
Dactylis	772
†Dactylium Nees	772
Dactyloctenium	772
***Dactylodes** Montius	772
Dactylostemon Kl.	606
Dactylus Vill.	764
†Daedalacanthus T.And.	489
†Daedalia Pers.	871
†Dalbergia L.f.	158
Dalechampsia	596
Dalzellia Wight	562
***Damapana** Ad.	178
Damasonium Hall.	671
Danthonia DC. p. p.	789
Danthonia DC. em.	773
Daphne	584
Darbya Gray	589
†Dasya Ag.	884
†Dasycladus Ag.	906
†Datisca L.	258
Datiscaceae	258
Datura	451
Daucus	266
Davallia	808
***Debesia** OK.	708
†Debregeasia Gaud.	629
†Decaisnea Hk. & Th.	10
***Decaisnella** OK.	584
***Decaspora** R.Br. em.	391
Declieuxia	279
***Decodon** Gm.	249
***Deeringia** Ad.	266
†Deeringia R.Br.	541
†Delesseria Lmx.	903
***Delilea** Spr.	333, 983
***Delpinoina** OK.	851
†Dendrobium Sw. em.	652
Dendrocalamus	773
Dendrochilum	658
Dendrophthora	585
***Dendrorchis** Thou.	658
Dentaria L.	21
Dentella	280
***Dentillaria** Burm.	280
Deringa = Deeringia	
†Derris Lour.	202
Deschampsia	773

pag.

†Desmanthus W. 158
†Desmarestia Lamx. . . 899
***Desmidorchis** Ehrb. 418
†Desmodium Desv. . . . 195
†Desmoncus Martius . . 726
***Detonina** OK. . . . 851
†Detris Ad. 310
Diacalpe 808
†Diadenium Poepp. & Endl. 656
***Diadenus** Desv. . . 891
Dianella 708
††Dianthera Gron. . 486, 978
***Diapedium** Kön. 483, 978
Diapensiaceae 392
Diarina Raf. 772
†Diarrhena Beauv. . . . 772
Diasia DC. 702
***Diasperus** L. 596
Diastema 473
†Diatoma auct. 905
Diatoma DC. 906
Diatoma Lour. 234
Diberara Baill. 233
Dicalymna Lem. 338
Dicarpella Bory 927
†Dicentra Bernh. 15
†Diceratella Boiss. . . . 27
***Diceratium** Boiss. . 27
Dicheranthus . . . 535
†Dichloria Grév. 899
†Dichorisandra Mikan . 721
Dichotomanthes S.Kurz. 250
Dichroa 226
Dichrocephala . . . 333
Dicksonia 808
***Diclidocarpus** Gray 83
†Dicliptera Juss. 483
Diclytra Borckh. 15
†Dicoccia Trev. 852
Dicraurus Hk.f. . . 537
†Dictyoloma Juss. „DC.“ 103
Dictyopteris Lmx. . . . 907
†Dictyosiphon Grev. . . 921
†Dictyosphaerium Naeg. 909
††Didiplis Raf. 250
†Didymaea Hk. 954
†Didymocarpus Wall. . 474
Didymochlaena . . 808
†Didymosperma Wendl. & Drude 727
Dieffenbachia . . . 741
Diemenia Korth. 214
***Dierbachia** Spr. . . 451
Digera 542
****Diglyphosa** Bl. . . 659
†Dilaena Dmrt. 838
Dillenia 4
Dilleniaceae . . 4
***Dillwynella** Bory . 892
***Dilsea** Stackh. 892
Dimeria 773
****Dimerocostus** O.Ktze. 685

pag.

Dinebra 773
Dinochloa 773
Dioclea 179
Diodia 280
††Dionysia Fenzl 398
Dioscorea 704
Dioscoreaceae . 704
Diospyros 408
Dipcadi 708
***Dipetalia** Raf. . . . 39
Diphaca Lour. 205
***Diphryllum** Raf. . 659
Diplachne 789
Diplasia 750
***Diplectria** § Bl. 246, 953
†Diploderma Kjellm. . . 842
***Diplodermodium** OK. 842
***Diplogon** Raf. . . . 533
***Diplomorpha** Griff. 603
†Diplospora DC. 280
†Diplosporium Bonord . 280
***Diplosporium** Link 280
Diplostachyum Beauv. . 824
Diplostelma Raf. 334
††Diplotaxis DC. 16
†Diplothemium Mart. . 726
Diplycosia 389
***Diporidium** Wendl. 104
Dipsaceae 303
Dipterocarpaceae 65
Dipterocarpus . . . 65
***Dipterygia** Presl . 267
†Dipterygium Dcne. . . 35
†Dipteryx Schreb. . . . 177
*Dirhynchosia Bl. . . . 227
Dischidia R.Br. . . . 418
†Discopleura DC. 269
***Discospermum** Dalz. 280
†Disparago Gaertn. . . . 371
Disporum 708
Dissochaeta 246
****Dissochondrus** Hillebr. 770
††DissochromaBHgp.p.p. 456
††Dissochroma Miers . . 452
***Distasis** DC. 334
Distichlis 773
Distictis 479
Distylium 233
***Ditrichum** Timm . 835
Dobera Juss. 412
Dobineya 152
†Dodecas L.f. 249
†Dodecatheon L. 397
Dodonaea 143
***Doellochloa** OK. . 773
Doemia 419
Dolichos 179
Donax Lour. 683
†Dombeya Cav. 75
***Dombeya** L'Hér. . . 479

pag.

Dombeya Lam. 76
Dondia Ad. 549
***Donia** Don 170
†Dontostemon Andrz. . . 30
***Dortmannia** L. 379, 971
††Douglasia Ldl. 398
†Downingia Torr. 378
†Dracaena Juss. 709
Dracaena L. 710
***Draco** Heist. 709
Draco Ludwig 709
Draconia Heist. 709
Dracunculus Mill. . 741
Dregea 419
†Drimia Jacq. 712
Droguetia 626
Dromius § S.F.Gray . . 919
Drosera 232
Droseraceae . . 232
***Drudeola** OK. . . . 851
***Dryadaea** L. 215
†Dryandra R.Br. 578
†Dryas L. 215
Drymaria 50
†Drymoglossum Presl . 817
††Drymophloeus Zipp. . 734
***Dryopteris** Amm. . 808
Dryorchis Thou. 647
Duabanga Ham. 250
***Duchartrella** OK. . 563
Dugortia Scop. 215
***Dulacia** Vell. 111
Dumasia 180
†Dunalia HBK. 451
***Dunalia** Spr. 281
Dunbaria 180
***Dupatya** Vell. . . . 745
†Dupinia Scop. 63
***Durandeeldea** OK. 603
Duranta 507
***Dyerophytum** OK. 394
***Dyschoriste** Nees . 485
Dysodia 334
††Dysophylla Bl. 529
†Dysoxylum Bl. 108

E.

Eatonia 773
***Ebelingia** Rchb. . . 103
Ebenaceae 408
***Ebenidium** J. & Sp. 180
Ebenoxylum Lour. . . . 408
†Ebenus L. 180
***Ebenus** Rumpf . . . 408
†Ebermaiera Nees . . . 497
Ecastophyllum . . 180
†Ecballion Rich. (um DC.) 256
***Ecbolium** L. . . 486, 978
†Ecbolium S.Kurz . . . 491
Echinacanthus . . 489
†Echinaria Desf. 782

pag.

†Echinocystis Tor. & Gray 257
Echinodorus 743
***Echinopanax** Dcne. & Pl. 271
†Echinops L. 366
†Echinopteris A. Juss. . 87
†Echinospermum Lehm. „Sw." 434
Echinus Lour. 607
Echites 414
Echium 437
†Eclipta L. 334
***Ecliptica** Rumpf . . 334
†Ectocarpus Lyngb. . . 888
Ectosperma 926
***Edwardia** Raf. . . . 78
†Eeldea Durand 4
Egletes 334
Ehretia 437
†Ehrharta Thbg. 795
†Elachista Duby 908
Elachothamnus DC. . . . 368
Elaeagnaceae . 585
Elaeagnus 585
Elaeocarpus Burm. 83
†Elaeodendron Murray . 114
†Elaphomyces Nees . . 858
†Elaterium Jacq. 257
***Elaterium** Ludw. . 256
Elatinaceae . . . 58
†Elatine L. 58
Elatostemum . . . 626
Elemi Ad. 99
***Elemifera** L. 99
††Eleocharis R.Br. . . . 757
Elephantopus . . . 335
†Elettaria White & Matton 682
Eleusine 773
†Eleutherine Herb. . . . 701
Elimia Nutt. 39
Elleanthus 659
Ellipanthus 154
†Ellisia L. 434
Ellisius S.F.Gray 884
Elsholtzia 518
***Elsota** Ad. 46
†Elvira Cass. 333
Elymus 773
††Elynanthus Lestib. . . 756
Elyonurus 773
†Elytraria Mchx. 500
†Embelia Burm. 403
***Emerus** Burm. . . . 180
†Emex Neck. 562
Emilia 335
***Eminium** Bl. 741
Empusa Ldl. 669
***Enargea** Gaertn. . . 710
Endacinus Raf. 858
†Endodesmia Berk & Broome 845
Endosigma Bréb. 918

pag.

Engelhardtia 637
***Englerophoenix** OK. 728
Enhydra 335
†Enicostemma Bl. . . . 428
Enslenia Nutt. . . . 419
Enslenia Raf. 419
†Entada Ad. 204
†Enterolobium Mart. . . 182
Epacridaceae . 391
†Epaltes Cass. 335
Epibaterium Forst. . . . 9
Epidendrum 659
***Epidorchis** Thouars 659
Epilobium 250
Epipactis Hall. 674
†Epipactis auct. 671
Epiphylla Stackh. . . . 903
Episcia 473
***Episperma** Raf. . . 892
Epistephium 660
†Epithema(ia) Bréb., Ktzg. 890
Equisetaceae . 823
Equisetum 823
Eragrostis 773
†Eranthemum auct., BHgp. 494
***Eranthemum** L. (1747) 489
†Eranthis Salisb. 3
Erebinthus Mitch. . . . 173
Erechthites 335
***Ereicoctis** § DC. . . 281
Eremocarpus 614
††Eremophila R.Br. . . 500
†Eria Ldl. em. 678
Erianthus 775
†Erica Ludw. . . . 389, 963
***Erica** Sieg. 389
Ericaceae 385
††Ericameria Nutt. . . . 310
Ericaria Stackh. 895
Ericodes Ludw. 389
***Ericodes** Moehr. 389, 963
***Erigerodes** L. . . . 335
Erigerum L. 335
Erinocarpus 83
Eriocaulon 746
Eriocaulonaceae 745
Eriochloa 775
***Eriocoma** HBK. . . 336
†Eriodendron DC. . . . 74
Eriodiction 434
Erioglossum 143
Eriogonum 552
†Eriogynia Hk. 217
Eriophoros Rumpf . . . 74
***Eriophyllum** Lag. . 336
Eriosema 181
†Eriosphaera Reich. . . 857
†Eriosphaeria Sacc. . . 864

pag.

Erithrea Neck. 426
Eritrichium 437
†Erlangea Sch. bip. . . 348
Ernstamra OK. . . . 434
Erodium 93
†Erophila DC. 29
***Eroteum** Sw. 61
***Erporchis** Thou. . . 660
***Errerana** OK. . . . 937
***Ertela** Ad. 100
††Eruca L. 16
Eryngium 267
Erysimum . . . 27, 931
Erythracanthus Nees . . 497
†Erythraea „DC." . . . 426
†Erythrina L. 173
†Erythrochilus Reinw. . 591
Erythrochiton . . . 100
Erythropalum . . . 111
Erythroxylum . . . 88
Escallonia 226
Eschscholtzia . . . 16
†Eschweilera Boerlage . 272
Espeletia 337
***Espera** W. 83
***Ethanium** Salisb. . 688
†Ethulia L. 355
††Euastrum auct. . . . 896
Euastrum Ehrbg. 922
†Euclidium R.Br. . . . 36
Eudema Hb. & Bpl. . . . 31
Eugenia 238
***Eugeniodes** L. . 409, 975
***Eulalia** Kth. 775
Eulophus Nutt. . . . 267
†Eulophus(ia) R.Br. . . 661
***Euosma** Andr. . . . 425
†Euosmia HBK. 287
Eupatorium 337
Euphorbia 603
Euphorbiaceae 590
***Euraphis** Trinius . 776
Eurotia 549
†Eurotium Link 868
Eurya 62
†Eurycles Salisb 703
†Euryops Cass. 347
***Euspiros** Targ. . . . 893
***Euxenia** Cham. . . . 338
†Evodia Forst. 98
Evolvulus 440
Evonymus 117
Exacum 427
Excoecaria 606
Excremis 710
†Exocarpus Lab. 589
†Eysenhardtia HBK. . . 213

F.

***Fabreola** OK. . . . 851
***Fabricia** Scop. . . . 181
†Fagelia Neck. 162

pag.

*Fagelia Schwenk . . 459
Fagonia 89
†Fagopyrum Gärtn. . . 552
Fagraea 425
*Falcata Gm. 182
Faramea 281
††Farsetia Desv. 16
*Fasciata S.F.Gray . 894
*Fastigiaria Stackh. 894
†Fatsia Dcne.&Pl. . . . 271
*Fedia Ad. 302
†Fedia Moench 302
*Féea (Feaea) Spr. . . 338
†Feijoa Berg 242
††Felicia Cass. 310
*Ferdinanda Lag. . 338
*Ferolia Barrère . . . 215
Festuca 776
Festucaria „Heister“ . . 782
†Feuillea L. (1737) . . 257
*Feuilléea (Fevillaea) L. (1735) 182
Fibichia Koel. 764
†Ficinia Schrad. 755
Ficodeae 263
Ficus 626
Filago 339
Filicastrum Amm. . . . 819
Filices 804
†Filicium Thw. 144
*Filipendula L. . . 216
Filum Stackh. 888
†Fimbraria Nees 89
†Fimbriaria A.Juss. . . 89
*Fimbriaria Stackh. 894
††Fimbristylis Vahl . . 751
†Fintelmannia Kth. . . 758
*Fistularia L. . . . 460
Flacourtia 43
Flagellaria L. . . . 722
Flagellaria Stackh. . . . 899
Flagellariaceae 722
†Flemingia Roxb. . . . 199
Fleurya 628
Floscopa 720
*Flueckigera OK. . 550
††Flueggea W. 591
Foeniculum 267
†Forestiera Poir. 409
Forrestia 721
†Forskohlea L. 625
†Fothergilla Aubl. . . . 243
Fourcroya 703
Fragaria 216
*Franchetella OK. . 267
Frankenia 49
Frankeniaceae 49
†Franseria Cav. 339
††Frasera Walt. 430
†Freesia „Klatt“ 701
Freyeria Scop. 411
*Freynella OK. . . . 852
†Freziera Sw. 61

pag.

Froelichia Moench 537, 542
Fuchsia 250
*Fuckelina OK. . . . 852
†Fucodium J.Ag. 884
†Fucus Dcne.&Th. . . . 929
††Fugosia Juss. 67
*Funckia W. 710
Fungi 840
*Fungodaster Haller 852
*Funicularius Roussel 895
†Funkea Spr. 714
†Fusanus BHgp. . . . 588
*Fuscaria Stackh. . . 895

G.

*Gabura Ad. 875
*Gaedawakka L. . 606
†Gaertnera Lam. . . . 425
*Gaertnera Med. . . 339
†Gagea Salisb. 715
††Gahnia Forst 754
Gaillardia 339
Gaillardotella Bory . . . 911
Gaillionella Bory 901
*Gajanus Rumpf . . 189
Galactia 189
†Galactites Moench . . . 352
†Galanthus L. 703
*Galatea Salisb. . . . 701
†Galax L. 392
Galedupa Lam. 167
†Galeopsis auct. L. . . . 521
*Galeottia Nees . . . 490
Galinsoga 339
Galium 282
†Galphimia Cav. 89
Gamblea 271
*Gandasulium Rumpf 690
Ganitrus Rumpf 83
*Gansbium Ad. . . . 29
Garcilassa 337
Garcinia 61
Gardenia 283
Gardoquia 518
Garnottia 776
Garosmos Mitch. 117
†Garuga Roxb. 107
*Gastrochilus D.Don 660
†Gastrochilus Wall. . . 685
Gastrorchis Thou. . . . 647
†Gaultheria L. 387
†Gaylussacia HBK. . . . 381
Gayophytum 250
†Gazania Gaertn. 352
Geissaspis 190
*Gelonium Gaertn. . 143
†Gelonium W. „Roxb.“ 619
*Gelseminum Weinm. 479
*Gemmingia Fabr. . 701
Geniosporum . . . 518

pag.

Geniostoma 425
Genista 190
*Genosiris Lab. . . . 701
Gentiana 427
Gentianaceae . 426
Geonoma 728
††Geophila Don 298
Geraniaceae . . 90
*Geraniospermum Siegesb. 93
Geranium 93
Gerardia 460
*Gesnera L. 473
†Gesnera Mart. 474
Gesneraceae . . 469
Gesnouinia 628
Gethira Salisb. 688
Geum 216
Ghesaembilla Ad. 403
Gigalobium P.Br. 304
†Gigartina Stackh. . . . 902
†Gilia R.&P. 432
Ginoria Jacq. 249
Girardinia 628
Gisekea 263
Glabraria 570
Gladiolus 701
*Glandulifolia Wendl. 100
*Glastaria Boiss. . . 30
†Glaucium Mill. 16
*Glechoma L. 518
†Gleditschia L. 167
Gleichenia Neck. 808
Gleichenia Sm. . . . 815
Globba 690
*Globifera Gm. . . . 461
Globularia 502
††Glochidion Forst. . . 596
†Glockeria Nees 490
†Gloeocapsa Naeg. . . . 889
††Gloiotrichia J.Ag. . . 911
Glossocardia 339
*Glossophila OK. . 852
Glossostigma 461
Glossula 661
†Glyceria R.Br. 782
Glycia L. 210
Glycine 190
*Glycinopsis § DC. 190
Glycosmis 100
Glycyrrhiza 191
†Glyphaea Hk.f. 85
Gmelina 507
Gnaphalium L. . . 339
*Gnemon Rumpf . . . 796
Gnetaceae 796
†Gnetum L. 796
†Goeppertia Gris. 426
†Gomphandra Wall. . . 112
†Gomphia Schreb. . . . 105
*Gomphinaria Preuss 852

Gomphocarpus . . 419
*__Gomphos__ Battarra . 853
Gomphostema . . . 519
†Gomphrena L. 545
Gomutus Spr. 735
†Gonatobotryum Sacc. . 848
*__Gongolaria__ Ludw. . 895
†Gongylanthus 833
Goniocaulon 340
*__Goniogyna__ DC. . . . 190
Gonolobus 419
Gonospermum . . . 340
Gonus Lour. 104
*__Gonzalagunea__ R.&P. 284
†Gonzalea Pers. 284
Goodeniaceae . 377
†Goodyera R.Br. 674
†Gordonia L. „Ellis“ . . 63
Gossypianthus Hk. 537, 543
††Gossypium L. 67
*__Gothofreda__ Vent. . 419
†Goūania Jacq. 117
†Gracilaria Grev. 887
†Graderia Bth. 458
†Grammanthes DC. . . . 232
†Grammatocarpus Presl 252
Gramineae . . . 758
Grammita Bonnem. . . . 927
Granata Burm. 110
*__Granatum__ Rumpf . 110
Grangea 341
*__Granularia__ Roth . 855
†Graphium Corda . . . 846
*__Graphorchis__ Thou. 661
Grateloupella Bory . . . 927
Grateloupia Bonnem. . . 884
*__Greeneina__ OK. . . . 628
Grewia 83
Grindelia 341
Gronovia 251
Grossularia Burm. . . . 403
Guajabara Mill. 561
*__Guajava__ Moehr. . . 239
Guazuma 79
†Guettarda L. 288
Guettarda Manetti . . . 436
Guiabara Adans. 561
*__Guidonia__ P.Br. . . 43
*__Guillandinodes__ L. 190
Guilleminia HBK. . 537
*__Guindilia__ Hk.&Arn. 144
Guizotia 341
*__Gumira__ Rumpf . . . 507
Gunnera 234
Gurania 256
*__Gussonia__ Spr. . . . 606
†Gustavia L. 240
Gutierrezia 341
Guttiferae 61
*__Gyges__ Hempr.&Ehrb. 896
*__Gymnacanthus__ Nees 490
Gymnema 420
†Gymnodiscus Zukal . . 875
Gymnogramme . . 815
Gymnogyne Beauv. . . . 824
†Gymnomitrion Corda . 833
Gymnopetalum . . 256
Gymnoschoenus Nees . . 756
†Gymnosperma Less. . . 361
††Gymnosporia W. & A. 114
†Gymnostachyum Nees . 483
Gynampsis Raf. 378
††Gynandropsis DC. . . 38
Gynerium 776
Gynochthodes . . . 284
Gynopogon Forst. 416
Gynostemma 256
†Gynura Cass. 331
†Gyrinopsis Dcne. . . . 584
Gyrosigma Hassall . . . 918
*__Gyrostachys__ Pers. 663

H.

Habenaria W. . . . 664
Habenorchis Thou. . . . 647
Haberlia Dennst. 131
Habracanthus . . . 490
*__Hackelochloa__ OK. 776
Hadestaphyllum Dennst. 152
Haemadoraceae 698
Haematoxylon Sw. . . . 62
*__Haemocharis__ Sal. 62
*__Haenelia__ Walp. . . 341
Hagaea Vent. 50
*__Hagenia__ Gmel. . . . 217
†Halenia Borkh. 431
Halicoccus Fries 884
†Halidrys Grév. 922
Halidrys Stackh. 929
†Halimeda Lmx. 908
*__Halimus__ Rumpf . . 263
Haliseris Targ. 907
*__Hallackia__ Harvey . 665
*__Hallomuellera__ OK. 267
*__Halloschulzia__ OK. 705
Haloragaceae . 234
*__Halterophora__ Endl. 855
†Halyseris C.Ag. 907
Hamamelidaceae 233
Hamelia 284
*__Hammarbya__ OK. . 665
*__Hanguana__ Bl. . . . 722
††Hansalia Schott . . . 741
Hansape Burm. 436
Haplanthus 490
†Haplomitrion Nees . . 839
††Haplopappus Cass. . . 310
*__Hariota__ Ad. 261
†Haronga Thou. 59
†Harpagophytum DC. . 481
Harpechloa 764
†Harrisonia Juss. 103
††Hardenbergia Bth. . . 171
*__Hartogia__ L. 100
†Hartogia L.f. „Thbg.“ . 117
*__Harungana__ Lam. . 59
*__Harziella__ OK. . . . 855
*__Hasskarlinda__ OK. 172
†Haworthia Duval . . . 707
Hebanthe BHgp. 536
*__Hebertia__ S.P. Gray . 835
**__Heckeria__ Kunth . . 564
Hedeoma 519
†Hedwigia Sw. 107
†Hedychium Koenig . . 690
*__Hedyosmos__ Mitch. 519
†Hedyosmum Sw. . . . 565
††Hedyotis L. 291
Hedysarodes Sieg. . . . 195
*__Heeria__ Meissn. . . . 152
†Heeria Schl. 246
†Heimia Link 249
Heinzia Scop. 177
*__Heistera__ L. 46
HeisteriaFabr.„Siegesb.“ 452
†Heisteria Jacq. 112
Helenia L. (1737) . . . 341
*__Heleniastrum__ Mill. 341
*__Helenium__ L. (1735) 342
†Helenium L. (1753) . . 341
††Heleocharis Lestib. . 757
Heleochloa 776
*__Helia__ Mart. 427
Helianthemoides Sieg. . 252
Helianthemum . . 40
Helianthus 343
††Helichrysum Gaertn. 339
Helicia 578
†Heliconia L. 684
†Helicophyllum Schott . 741
†Helicostylis Trécul . . 628
Helicteres 79
*__Helicrella__ Bory . . 896
Helinus 120
Heliopsis 343
Heliotropium . . . 437
†Helipterum DC. 308
*__Helleborine__ Martyn 665
Helleborine Mill. 671
*__Helleborodes__ Moehr. 3
*__Helminthophora__ Bonorden 772
Helminthostachys 815
†Helosis Rich. 590
*__Helxine__ L. 552
†Helxine Req. 633
Hemidiodia 284
Hemigraphis 490
Hemiphragma . . . 461
Hemisonia 344
Hemistepta 344
Hemitelia 815
*__Hemsleya__ OK. . . 88
*__Hemmingsocarpum__ OK. 117

pag.

***Henribaillonia**OK. 606
Henrietta 246
†Henriquezia Pass. & Thuem. 851
***Hepatica** Haller . . 625
Heptapleurum . . 271
Heracleum 267
***Herbertia** S.F.Gray 835
†Heritiera Ait. 75
***Heritiera** Gm. . . . 699
†Hermas L. 269
***Hermesias** Loefl. . 191
***Hermupoa** Loefl. . 38
Herniaria 535
†Herpestis Gaertn. . . . 462
Herpetospermum 257
***Hertia** Neck. 344
***Hesperanthemum** § Endl. . 490
***Hesperidopsis** § DC. 30
Hesperis L. em. . 30, 934
†Heteranthera R. & P. . 719
Heterocarpella Bory . . 922
***Heterocentron** Hk. & Arn. 246, 953
†Heterolepis Cass. . . . 344
Heteromeles Roem. . . . 218
***Heteromorpha** Cass. 344
†Heteromorpha Ch. & Schl. 267
Heteropanax 271
Heteropterys 88
Heteropyxis Harv. . . . 250
****Heterosamara** O.Ktze. 47
†Heterostachys Ung.-Sternb. 550
Heterotheca 344
Heterotrichum . . 247
Heuchera 226
Hewittia 441
Hexameria Tor. & Gray . 257
***Heydia** Dennst. . . . 587
†Heylandia DC. 190
Hibiscus L. 67
Hicoria Raf. 637
***Hieraciodes** Moehr. 344
Hieracium 346
***Hierapicra** Siegesb. 346
Hierodacrydium Siegesb. 703
Highulaenda Burm. . . 408
***Hillera** Vell. 551
Hillia 284
†Himanthalia Lyngb. . 895
***Hippagrostis** Rumpf 776
Hippeastrum . . . 703
***Hippionum** Spr. cor. 428
Hippocastanaceae 145
Hippocrateaceae 117

pag.

***Hippocrepis** 191
Hipporchis Thou. . . . 647
†**Hippurina** Stackh. 899
Hippuris 234
Hiptage 88
***Hirnellia** Cass. . . . 346
†Hirneola Fries 844
Hirtella 217
Hoelzelia Neck. 211
Hoffmannia 284
Holarrhena 414
†Holigarna Roxb. . . . 152
Holmskjöldia . . . 508
†Holodiscus Maxcz. . . 225
Holopetalum Turcz. . . 39
†Holostylis Duchartre . 563
***Homaida** Adans. . . 742
***Homalocenchrus** Hall. 777
Homonoia 607
***Hondbesseion** Ad. 285
***Hookera** Salisb. . . 711
†Hookeria Sm. 834
***Hookerina** OK. . . 718
Hoorebekia Cornelissen 310
Hopea L. 409
†Hoppea Nees 747
Hoppea W. 428
Hordeum 777
†Hormosira Endl. . . . 905
†Hosta Tratt. 714
†Houttea Dcne. 478
Houttuynia Houtt. 699, 981
Houttuynia Thbg. . . . 565
Howardia Wedd. 278
Hoya R.Br. 420
***Humboldtia** R.&P. 665
†Humboldtia Vahl . . . 162
†Humea Sm. 325
Hura 607
Hutchinia W. & A. . . . 418
Hutchinsia C.Ag. 927
†Huttonaea Harvey . . . 665
Huttum Ad. 240
***Hyaenanche** Lamb. 607
***Hyalina** Stackh. . . 899
Hyalolepis DC. 346
†Hybanthus Jacq. . . . 40
***Hydragonum** Sieg. 390
Hydrangea 226
Hydrilla 645
Hydrocharidaceae 645
Hydrocleis 743
Hydrocotyle L. . . . 267
***Hydrogera** Wigg. . 855
Hydrolapatha Stackh. . 903
†Hydrolea L. 434
Hydrolinum Link . . . 919
††Hydrolythrum Hk.f. . 250
Hydrophyllaceae 434
†Hydrosme Schott . . . 741

pag.

†Hydrothrix Hk.f. . . . 718
†Hydrurus Ag. 887
***Hygrocharis**Hochst. 441
Hygrophila 490
Hygroryza 777
***Hylogyne** Sal. & Kn. 578
***Hymenella** Fries . . 56
†Hymenella Moç. & Sessé 56
Hymenocallis . . . 703
Hymenocardia . . . 607
†Hymenocarpus Savi . . 171
***Hymenocharis** Sal. 691
†Hymenopappus W. . . . 368
Hymenophyllum . 815
†Hymenula Fries 56
Hyoscyamus Burm. . . . 481
Hyoscyamus L. . . 451
***Hypenantron** Corda 89
Hypericaceae . 58
Hypericum 59
†Hyphaene Gaertn. . . . 728
†Hypnea Lamx. 900
***Hypnophycus**Ktzg. 900
Hypochaeris 347
***Hypocistis** Ludw. . 563
††Hypocyrta Martius . 470
Hypoestes 491
†Hypolaena R.Br. . . . 747
Hypolepis 815
Hypolytrum 751
Hypophylla Stackh. . . 903
Hypoxis 703
†Hyptis Jacq. 525
***Hystrix** Moench . . . 777

I.

Ibidum Salisb. 663
Icacorea Aubl. 404
Ichnanthus 778
***Ichthyomethia** R.Br. 191
***Idothea** Kth. em. . . 712
Ifloga 348
Ilex 113
***Iliciodes**Dum.-Cours. 113
Illecebraceae . 534
Illecebrum L. 535
†Illicium L. 6
Illipe F.v.M. 407
Ilysanthes 461
†Imbricaria Juss. 406
***Imhofia** Heist. . . . 704
Impatiens 95
Imperata 778
†Indigofera L. 159, 938
†Inga Scop. 182
***Ingenhousia** Bert . 348
††Ingenhousia Moç. . . 67
†Inocarpus Forst. . . . 189
***Intsia** Thou. 191
†Inula L. 342
***Ioxylon** Raf. 628

pag.

*Ipo Pers. 628
Ipomoea L. 441
Ireon „Burm.“ Scop. . . 380
Iresine L. 537, 542
Iriartea 729
Iridaceae 699
Iridaea Stackh. 899
*Iridorchis Thou. . . 668
*Iriha Rich. 751
Iris 701
Irlbachia Mart. 427
Irvingia 103
Irya L. 981
Iryaghedi L. 981
Isachne 778
Isanthus 520
Ischaemon Schmiedel . . 722
Ischaemum 778
†Ischnosiphon Koern. . 691
Iseilema 778
Isertia 286
*Isnardia L. 250
Isocarpha 348
Isoetaceae 828
†Isoetes L. 828
Isoloma § Bth. . . . 474
Isoplexis 462
†Isopogon R.Br. 577
†Isoptera Burck 65
*Isopteris Wall. . . . 48
Isotoma 380
Isotria Raf. 681
Itea 227
†Ithyphallus Fries . . . 865
*Itoasia OK. 597
Iva 348
†Ixanthus Gris. 432
Ixophorus Schl. 766
Ixora L. 278, 286

J.

Jabotapita Burm. 105
Jaca Zanoni 633
*Jacksonago OK. . . 191
*Jacobaea Burm. . . 347
*Jacobaeastrum Manetti 347
*Jacobaschella OK. 280
Jacobinia 491
Jacquemontia . . . 441
Jaegeria 348
*Jambolifera L. . . 102
*Jamesbrittenia OK. 461
Jamesia 227
†Jansonia Kippist . . . 177
*Japarandiba Ad. . 240
*Jardinia Sch. bip. . 348
*Jasminonerium L. 414
Jasminum 410
Jatropha 607
*Jatus Rumpf 508
†Jaumea Pers. 348

pag.

†Jonidium Vent. 40
†Jonopsis 668
*Jonthlaspi Siegesb. 34
*Josephia Sal. & Kn. 578
†Josephia Wight 681
*Jozoste Nees 569
Juglandaceae . 637
Jujuba Burm. 121
†Julocroton Mart. 595
Juncaceae 722
Juncastrum Heist. . . . 722
*Juncodes Moehr. . . 722
Juncus 725
Juniperus 798
*Jurighas L. 144
Jussieua 251
*Justago OK. 39
*Justicia Nees 491
†Justicia L. 486, 978

K.

Kadsura 6
*Kaernbachia OK. 62
Kalanchoe 229
Kaliformis Stackh. . . . 921
†Kalmia L. 388
*Kaluhaburunghos L. 607
*Kantia S.F.Gray . . 836
*Karangolum Ad. . 272
*Karekandelia Ad. 234
*Kaukenia Burm. . . 406
Kaulfussia Dennst. . . . 45
†Kennedya Vent. 171
Kentranthus Neck. . . . 302
Keura Forsk. 737
Kibesia 247
Kiesera Nees 62
*Kinginda OK. . . . 7
Kinkina Ad. 293
†Kleinhovia L. 76
*Kleinia Juss. 348
†Knightia R.Br. 580
†Knowltonia Salisb. . 1, 931
†Knoxia L. 280
*Knyaria OK. 855
*Koehneago OK. . . 287
Koeleria 778
*Koellia Moench. . . 520
*Kokera Ad. 542
Kopsia 415
Kordera Ad. 869
†Kosteletzkya Presl . . 73
†Kralikia Coss. & Dur. . 759
*Kralikia Sch. bip. . 348
Krameria 48
Kraunhia Raf. 201
Kraussia Sch. bip. . . . 341
†Krigia Schreb. 304
Kruegera Scop. 213
Kuhnia L. 349
Kuhnia Walt. 192

pag.

*Kuhniastera Lam. 192
†Kundmannia Scop. . . 265
*Kunthia Dennst. . . 107
Kunthia Hb. & Bpl. . . . 729
*Kurtzamra OK. . . 520
*Kurzinda OK. . . . 938
Kydia 69
Kyllingia 753

L.

Labiatae 511
*Laccosperma§Mann & Wendl. 729
†Lachnanthes Ell. . . . 699
†Lachnea(aea) § Pers. Sacc. 868
Lachnum Retz. 868
*Laciniaria Hill. . . 349
Lacryma Moehr. 793
†Lactaria Pers. 856
*Lactaria Rumpf. . . 415
*Lactifluus § Pers. . 856
Lactuca 349
*Ladanum L. 521
†Ladenbergia Kl. 277
†Ladenbergia Moquin „Klotz“ 550
Ladenbergia Wedd. 277
†Laestadia Awd. 846
†Laetia Loefl. 43
†Lagascaea Cav. 354
Lagenaria 257
*Lagenocarpus Nees 754
*Lagerheimina OK. 478
†Lagerstroemia L. . . . 249
Laggera 349
†Lagoecia L. 266
††Lagunaea(aria) Don . 67
Lagunecularia. . . . 235
Lagurus 779
*Lamanonia Vell. . 227
†Lamarckia Moench . . 758
*Lamarckia Olivi . 900
**Lamiacanthus O. Ktze. 492
†Laminaria Mont. . . . 914
Lamium 521
Lannea Rich. 151
†Lantana L. 503
†Laplacea HBK. 62
†Laportea Gaud. 634
Lappula Hall. 436
††Lasianthus Jack . . . 289
*Lasianthus L. . . . 63
*Lasiorhiza Lag. . . 350
Lasiosiphon 584
*Lasiosphaera Reich. 857
Lathyrus 192
*Latzinaea OK. . . . 857
*Launaya Cass. . . . 350
Lauraceae 568
†Laurelia Juss. 568
Laurencia Lmx. . . 900

*Laurophyllus Thbg. 152
Laurus 570
Lavandula 521
††Lavatera L. 66
*Lawia Tul. 562
Lawsonia 249
*Laxmannia Forst. . 351
†Laxmannia R.Br. . . . 706
Leaeba Forsk. 9
Leandra Raddi . . . 247
†Lebetanthus Endl . . . 391
†Lecanocnide Bl. 629
Lecanthus 629
Lechea 40
Ledenbergia = Ladenbergia
Ledum Hall. 385
Leea L. 121
†Leersia Sw. 777
††Legendrea Webb. . . 441
Leguminosae . . 156
†Leianthus Gris. 428
†Lemanea Bory 882
Lemma Juss. 823
Lemna L. 743
Lemnaceae . . . 743
Lens Burm. 204
Lens L. 192
Lentibulariaceae 469
†Lentinus Fries 865
*Lentiscus L. 152
Leonicenia Scop. 243
Leonotis 522
Leontodon 351
Leonurus 522
†Leotia Hill. 851
*Lepargyrea Raf. . . 585
Lepechinia 522
*Leperiza Herb. . . . 704
Lepia Hill 331
Lepidagathis 492
†Lepidium L. . . . 34, 937
Lepidosperma . . . 754
†Lepiota Fries 859
Lepistemon 446
Leptachyrium § Döll. . . 766
†Leptochloa Beauv. . . . 788
†Leptoglossum § Cookeem. 875
*Leptorchis Thou. . 669
*Leptostachya Mitch. 508
†Leptotrichia Trev. . . . 858
†Leptotrichum Hampe . 835
*Lerchea Hall. 549
†Lerchea L. 279
Leria DC. 369
Lespedeza 192
†Lessertia DC. 171
Lessingia 351
††Lettsomia Roxb. . . . 446
Lettsomia R.&P. 61
*Leucadendron L. 578
†Leucadendron R.Br. . . 580
Leucaena 192
*Leucanthemum Burm. 351
Leucas Burm. 523
†Leucheria Lag. 350
*Leuconymphaea Ludw. 11
*Leucophyta R.Br. 351
††Leucopogon R.Br. . . 392
Leucosceptrum . . 523
†Leucospermum R.Br. . 578
Leucosyke 629
*Leucothrix Oerst. . 858
†Leuzea DC. 360
Leycesteria 275
Liabum 352
†Liatris Schreb. 349
†Libellus Cleve 886
†Libertia Spr. 702
†Libertiella Speg. & Roum. 862
Libocedrus 798
Licania Aubl. 217
Lichenes 875
†Lichina Ag. 876
Licuala 729
Lightfootia 380
Ligustroides L. 505
Ligustrum 411
Liliaceae 705
*Liliastrum Ludw. . 712
Limacia 9
†Limnanthemum Gmel. 429
Limnocharis 743
†Limnophila R.Br. . . . 467
Limodorum Ludwig 671
Limodorum L. 665
†Limonia Burm. 98
†Limoniastrum Fabr. . . 394
*Limoniodes Siegesb. 394
*Limonium Moehr. . 394
Linaceae 86
Linaria 462
Lindenbergia . . . 462
†Lindera Thbg. 568
†Lindernia All. 464
Lindleya Nees 62
Lindsaya 815
*Lingoum Rumpf . . 193
*Linkia Cav. 579
†Linnaea L. 275
Linocarpum Mappus . . 87
†Linociera Sw. 411
*Linodes Ludw. . . . 87
*Linosyris Moehr. . . 587
Linosyris auct. 310
Linum 87
†Liparis Rich. 669
Lipocarpha 754
Lippia 508
*Lippiusa Gray . . . 838
*Lippomuellera OK. 579
†Liriodendron L. 7
†Liriosma Poepp. & Endl. 111
*Lisianthius P.Br. . 428
††Lissanthe R.Br. . . . 392
†Listera R.Br. 659
†Lisyanthus „Aubl.“ . . 427
*Lithocardium L. 438, 976
Lithophila Sw. . . 535, 542
Lithospermum . . 439
†Litsaea Lam. 570
†Livistona R.Br. 736
†Llavea Liebm. 117
Loasa 251
Loasaceae 251
*Lobaria § Schreb. . 876
*Lobelia Ad. 377
†Lobelia L. 379, 971
*Locandia Ad. . . . 103
†Logania R.Br. 425
Loganiaceae . . 425
†Loiseleuria Desv. . . . 388
Lolium 779
††Lomaria W. 820
†Lomatia R.Br. 582
†Lomentaria Lyngb. . . 921
Lonchitis Segu. 808
Lonchocarpus . . . 193
Lonicera L. p. p. . . . 585
†Lonicera L. p. p. . . . 273
†Lophanthus Ad. 511
Lophopogon 779
Loranthaceae . 585
Loranthus 585
Lorea Stackh. 895
*Loricaria Wedd. . . 352
*Lotodes Siegesb. . . 193
Lotus 194
Lourea Neck. 194
Lourea St.Hil. 199
*Lucernaria Roussel 901
Lucernia Desv. 901
†Lucya DC. 281
†Ludwigia L. 249
*Luerssenia OK. . . 267
*Luetkea Bong. . . . 217
Luffa L. 257
Luisia 672
Lujula Siegesb. 90
Lumnitzera 235
Lunanea DC. 78
†Lunularia auct. „Mich.“ 837
Lupinus 194
*Lupsia Neck. 352
*Lupulus Mill. . . . 117
*Lussa Rumpf 104
†Luzula DC. 722
†Luzuriaga R.&P. . . . 710
*Lyciodes L. 406
Lycium 451
*Lycoperdastrum Hall. 858
*Lycoperdodes Hall. 858
Lycopodiaceae 823

	pag.
***Lycopodiodes** Dill.	824
Lycopodium	823
Lycopus	523
†Lycoseris Cass. . . .	354
***Lygistum** P.Br. . .	287
Lygodesmia	352
Lygodium	815
††Lysicarpus F.v.M. . .	242
***Lysigonium** Link .	901
Lysiloma	194
Lysimachia	397
Lysionotus	474
Lysis § Baudo	397
Lythraceae . . .	248

M.

†Maba Forst.	408
***Macaglia** Vahl . . .	416
†Macaranga Thou. . . .	619
Macfadyena	480
Machaonia	288
Mackaia S.F.Gray . . .	895
†Maclura Nutt.	628
†Macnabia Bth.	390
†MacrantheraBth.„Torr.“	459
***Macrocalyx** Trew .	434
***Macroceratium**§DC.	34
Macrochordium . .	698
†Macrolobium Schreb .	213
Macropanax	271
†Macropodia Fuck. . . .	851
***Madorius** Rumpf .	421
†Madotheca Dmrt. . . .	832
Maerua	39
Maesa	401
Magnoliaceae .	6
***Magnusina** OK. . .	902
†Magonia St.Hil. . . .	144
***Magonia** Vell. . . .	553
†Mairia Nees	374
***Majana** Rumpf . . .	523
***Majanthemum**Sieg.	981
†Majanthemum Wigg. .	718
****Majorana** Ludw. .	524
***Malache** Trew . . .	70
Malachra	71
***Malapoenna** Ad. .	570
***Malaxis** Sw. (1788)	672
†Malaxis Sw. (1789) . .	665
††Malcolmia R.Br. . 30,	935
†Mallostoma Karsten . .	281
Mallotus	607
Malpighia	88
Malpighiaceae	87
Malva	71
Malvaceae	65
†Malvastrum A.Gray . .	71
Malvaviscus	71
Malveopsis Presl . .	71
†Mammillaria Haw. . .	258
***Mammillaria** Stackh.	902
Mandevillea . 414,	416
†Manettia L.	287
Manga Rumpf	153
Mangifera Burm. . .	153
Manicaria	729
Manigetta Siegesb. . . .	794
***Manisuris** L. (1771)	779
†Manisuris Sw.	776
Maoutia Wedd. . . .	629
††Mapouria Aubl. 298,	955
Mappa A.Juss.	619
Maranta	691
Marathrum Raf.	264
Marcgravia	63
***Marchesinia** S.F.Gray	836
***Marilaunidium** OK.	434
†Maripa Aubl.	446
***Mariscus** Hall. . . .	754
Marlea Roxb.	272
Marrubium	524
Marsdenia	421
†Marsilea auct. . . 823,	837
†Marsilea L. (1737) . .	837
†Marsilea L. (1753) . .	837
***Marsilia**(ea)L.(1735)	837
Marsypianthes . . .	524
Marsypocarpus Neck . .	20
†Martia Bth.	194
***Martia** T.Valeton . .	112
***Martinellia**S.F.Gray	837
***Martiusia** Bth. . . .	194
Martynia	480
Marumia	247
***Masseeola** OK. . .	859
†Mastigobryum Nees . .	832
***Mastocephalus** Battarra	859
***Mastoleucomyces** Battarra	860
***Mathiola** L.	288
††Mathiola R.Br. . . 30,	935
Matrella Pers.	781
††Matricaria	327
Mauchia OK.	352
Mauhlia Dahl	718
***Maurocenia** L. . .	147
†Maximiliana Mart. . .	728
***Maximiliana** Schrank	44
Maximowasia OK.	34
***Mayepea** Aubl. . . .	411
Mays Moehr.	794
Mazus	462
***Meadia** Catesby . . .	397
Mecardonia R.&P. . . .	462
Mecopus	194
***Medica** L.	194
†Medicago L.	194
Medinilla	247
Medusa Lour.	42
***Meibomia** Möhr. . .	195
††Melachrus R.Br. . . .	392
†Melaleuca L.	241
Melampodium . . .	352
Melampyrum	462
***Melancranis** Vahl .	755
Melanocenchris . .	780
†Melanthera Rohr . . .	305
†Melasma Berg.	463
Melasphaerula Ker 702,	981
Melastoma	247
Melastomaceae	243
Meleagris Siegesb. . . .	421
†Melia L.	109
Meliaceae	108
†Melilotus	205
Melissa	524
Mella Vand.	462
Melocactus Ludw. . . .	258
Melochia	80
†Melosira Ag.	901
Melothria	257
***Membranifolium** Stackh.	903
***Membranoptera** Stackh.	903
Memecyclon	247
††Memorialis Wall. . . .	630
Meniscium	815
Menispermaceae	8
Mentha	524
Mentzelia	250
Mephitidia Bl.	289
Meratia Cass.	333
Mercurialis	608
Meriania Trew	703
***Meridiana** Hill. . .	352
***Mertensia** Roth (1808)	904
†Mertensia Roth (1797)	436
†Merulius Fries	869
***Merulius** Haller . .	861
Mesembryanthemum	263
††Mesomelaena Nees . .	756
***Mesosphaerum** P.Br.	524
Mespilus L.	215
Metastelma	421
†Metrosideros Gaertn. .	242
†Metroxylon Rottb. . . .	736
††Mettenia Gris.	606
***Meyerafra** OK. . . .	353
***Mezia** OK.	573
Mezoneurum	198
Michauxia Ait. . . .	380
***Michelia** L. (1735) .	240
†Michelia L. (1737) . .	6
†Miconia R.&P. . 243,	949
***Micrampelis** Raf. .	257
†Micranthemum Mchx. .	461
†Micrantheum Desf. . .	594
†Micranthus § Pers. . .	702

	pag.
***Micranthus** Wendl.	493
†Micrasterias Ag.	896
***Micrasterias** Corda	904
††Micrococca Bth. . . .	595
Microcoleus Desmar. . .	926
Microglossa	353
†Microglossum Sacc. . .	873
Micromelum	102
††Micromeria Bth. . . .	513
Micronymphaea Ludw. .	12
†Microrhynchus Less. . .	350
†Micros(t)emma Lab. . .	62
†Microstylis § Nutt. . .	672
Microtea	551
***Mida** A.Cunn	588
Mikania W.	371
Milium	780
Millegrana Kramer . . .	87
Millera	353
††Milletia W. & A. . . .	201
Millingtonia	480
Mimosa	198
Mimulus	462
Mindium Ad.	380
Mindium Juss.	380
†Minuria DC.	368
Mirabilis	534
Miscanthus	780
Mitchella	288
Mitracarpum	288
***Mitragyne** Korth. .	288
†Mitrephora Bl.	7
***Mitrophora** Neck. .	302
***Mittenia** Lindbg. . .	837
†Mniopsis Dmrt. . . .	839
†Mniopsis Mitten	837
†Modiola Moench . . .	65
Moehnia Neck.	352
***Moghania** St. Hil. .	199
††Mogiphanes Mart. . .	535
†Mohlana Mart.	551
*Mokofua Ad.	63
†Molinaea Juss.	143
Mollinedia	568
Mollugo	264
†Molopospermum Koch	266
***Molucca** L.	527
†Moluccella L.	527
Momordica	257
†Monanthes Haw. . . .	229
Monarda	527
Monathera Raf.	763
Monfetta Neck.	302
Monilia A.Rich.	905
Monilifera Stackh. . . .	895
***Moniliformia** Lmx	905
Monimiaceae .	568
***Monniera** P.Br. . .	462
†Monniera(ia) L. . . .	100
Monnina	48
Monocera Ell.	763
†Monochaete Doell . . .	773
Monochaetum . . .	247
Monocharia	718
Monolepis	550
Monophyllon Sieg. . . .	718
††Monotoca R.Br. . . .	392
Monotropaceae	391
***Monotropsis** Schw.	391
Monstera	742
†Montanoa Llav. & Lex.	336
††Moquilea Aubl. . . .	217
†Morchella Pers. . . .	864
***Morelosia** Llav. & L.	439
††Morenia R. & P. . . .	729
Morinda	289
Moringa	154
Moringaceae . .	154
Morisonia	39
***Morocarpus** S. & Z.	629
Morus	629
†Moschosma Rchb. . . .	512
***Mosenthinia** OK. .	16
Mou = Mu.	
†Mougeotia Ag.	921
†Mucuna Ad.	207
††Muehlenbeckia Meisn.	553
Muehlenbergia . . .	780
†Muellera L.f.	173
***Muelleramra** OK. .	247
Muelleria LeClerc. . 883,	982
Munroa	780
Muntingia	85
†Muraltia Neck. . . .	46
***Murex** L.	481
†Murraya L.	99
***Murtughas** L. . . .	249
***Murucoa** Aubl. . . .	446
Musa	691
***Musaefolium** Stackh.	905
Muscarius Siegesb. .	712
Musci	829
†Musenium Nutt. . . .	264
Mussaenda	289
***Mycetia** Reinw. . . .	289
†Myginda Jacq.	188
***Mylia** S.F.Gray . . .	838
Myoporaceae . .	500
Myoporum	500
Myrcia	241
Myriactis	353
Myrica	638
Myricaceae	638
†Myriocephalus Bth. . .	346
Myriophyllum . . .	234
†Myristica L.	566
Myristicaceae .	566
***Myrobalanus** Breyne	235
Myrosma L.	696
***Myroxylon** Forster .	44
†Myroxylon L.f. . . .	210
***Myrrhodes** Moehr. .	267
***Myrsidrum** Raf. . .	905
Myrsinaceae . . .	401
Myrsine	402
Myrstiphyllum P.Br. . .	298
Myrtaceae	217
***Myrtoleucodendron** Burm.	241
Myrtus	242
†Mystacidium BHgp. . .	659

N.

	pag.
***Nabia** Lehm.	390
†Naegelia Rgl.	978
***Nageia** Gaertn. . . .	798
Najadaceae	743
***Nama** L. (1747) . . .	434
†Nama auct. (L. 1759)	434
***Nania** Ad.	242
Nanothamnus . . .	354
Napeanthus	474
†Naravelia Ad.	2
Narcissoleucojum Moehr.	703
†Naregamia Wight & Arn.	110
Nasturtiolum Med. . . .	26
***Nasturtium** L. 34,	937
††Nasturtium R.Br. . .	21
***Nathusia** A.Rich. . .	412
Natsjatam Rheede	8
†Nauclea L.	276
††Naumburgia Moench .	398
***Navarretia** R.&P. .	432
***Nazia** Ad.	780
***Nebelia** Neck.	233
***Nebrownia** OK. . .	742
Neckeria Scop.	13
Needhamia Scop.	173
†Neillia Don	218
***Neilreichina** OK. .	862
***Nelanaregum** Ad. .	110
Nelsonia	493
Nelumbium Juss.	12
Nelumbo Ludw. . . .	12
††Nematanthus	470
†Nemopanthes Raf. . . .	113
***Neocontarinia** OK.	905
***Neocrouania** OK. .	842
***Neodiatoma** Kanitz	905
***Neolacis** § Cham. .	562
***Neottia** L.	673
†Neottia Sw.	674
Nepenthaceae . .	562
Nepenthes	562
†Nepeta L.	518
Nephelium	144
††Nephrodium Mchx. .	808
Nephroia Lour.	9
Nephrolepis	816
†Nephrophyllum Rich. .	441
***Nereidea** Stackh. . .	906
†Nerine Herb.	704
Nertera	289
†Neslia Desv.	37
Nespera	247
***Nestronia** Raf. . . .	589
Neuracanthus . . .	493

*Neurocarpus W.&M. 907
Neurolaena 354
†Neurotheca BHgp. . . . 429
Neuwiedia 674
*Nhandiroba Barrère 257
†Nicandra Ad. 452
*Nicholsoniella OK. 862
Nicotiana 451
Nidularia Bull. 855
†Nidularia Tul. 855
Nidularium Lem. 698, 855
*Nidus Riv. 674
Nigella 3
*Nigrina L. 463
Niobe Sal. 714
†Nitophyllum Grev. . . 919
†Nivenia R Br. 579
†Noccaea BHgp. . . . 35
*Noccaea Cav. 354
†Nolanea Fries 357
†Noltea Rchb. 121
*Nonatelia Aubl. . . 290
*Nothochlaena R.Br. 816
Nothoscordum . . . 712
Notoceras 35
Notochaete 527
*Nummularia Gron. 398
†Nummularia Tul. . . . 398
†Nuphar Sm. 12
*Nunnezharoa R.&P. 729
Nunnezia W. 729
Nyctaginaceae . 532
Nyctanthes 412
*Nycterinia Don . . . 823
*Nylanderaria OK. . 876
*Nymanina OK. . . . 701
*Nymphaea Ludw. . 12
†Nymphaea L. em. Sm. 11
Nymphaeaceae. 11
*Nymphodes Ludw. . 429
Nymphosanthus Rich. . . 12

O.

†Oberonia Ldl. 669
†Obolaria L. 430
*Obolaria Siegesb. . . 275
*Ochna L. 105
†Ochna Schreb. 104
Ochnaceae 104
†Ochrosia Juss. 415
Ocimum 527
††Octopleura Gris. . . . 248
*Octopleura Prog. . 429
*Ocymastrum Segu. 302
†Odina Roxb. 151
Odonectis Raf. 681
Odontadenia 416
†Odonthalia Lyngb. . . 894
†Odontochilus Bl. 648
Odontoglossum . . 674
†Odontospermum Neck. 318
*Odontonema Nees . 493
Oeceoclades Ldl. . . . 661
Oedera Crantz 709
†Oedogonium Lk. . . . 912
Oenanthe 269
Oenothera 251
*Oetosis Neck. 817
Olacaceae 111
Oldenlandia L. . . 291
Olea 412
Oleaceae 409
Oleandra 817
††Olearia Moench . . . 309
†Oligomeris 39
Olinia Thbg. 250
*Oliverodoxa OK. . 692
Olivia Bert. 881
Olyra 780
Omalanthus Juss. . 609
*Omentaria Salisb. . 713
Omoea Bl. 660
*Omphalandria P.Br. 609
†Omphalea L. 609
Omphalia § Pers. . 863
Onagraceae . . . 250
Oncidium 674
Onea Fr. & Sav. 772
†Onoclea L. 819
Ononis 199
†Onoseris „DC.“ 364
*Onoseris W. 354
Onosmodium 439
*Oosterdykia Burm. 227
Ophioglossum . . . 817
Ophiopogon 699
Ophiorhiza 293
Ophiurus 780
††Ophryococcus Oerst. . 284
Ophryothrix Borzi . . . 858
†Oplismenus Beauv. . . 776
*Opospermum Raf. 908
*Opulaster Med. . . 949
Opuntia 263
*Opuntiodes Ludw. 908
*Orcella Battarra . . 863
Orchidaceae . . 645
*Orchiodes Trew. . . 674
Orchis 674
*Orellana Ludw. . . 44
Oreocnide Micq. 635
Oreodoxa 731
Oreopanax 271
Orgyia Stackh. 905
Origanum L. 527
Orleania Boehm 44
†Ormocarpum Beauv. . 205
*Ornithopodium L. 199
†Ornithopus L. 199
Orobanchaceae 469
Orobanche 469
Orontium L. 742
Oropetium 780
Oroxylum 480
†Orphium E.Mey 431
Orthocarpus 463
Orthoclada 780
Orthosiphon 529
*Orthostemon Berg 242
†Orthotrichia Wing . . 875
Orthrosanthus . . . 702
Oryza 780
Oryzopsis 781
Osbeckia 247
Oscillaria Bory . . . 926, 982
Oscillatoria Vaucher 926, 982
Oskampia Moench . . . 435
Osmanthus 412
Osmitopsis Cass. 351
†Osmorrhiza Raf. 270
†Osmoxylum Miq. . . . 271
Osmunda 817
*Osmundaria Lamx. 909
Ossaea DC. 248
††Osteocarpum F.v.M. . 546
Osteomeles 218
*Osterdamia Neck. 781
*Ostreichnion Duby 863
†Ostreion Sacc. 863
Ostrya 641
Ostryodium Desv. 199
††Otanthera Bl. 246
†Othonnopsis J. & Sp. . 344
†Otiona Corda 142
*Otolepis Turcz. . . . 144
†Otophora Bl. 144
Ottelia 645
Ou = U
Ouratea Aubl. 105
Outea Aubl 213
Ovieda L. 505
†Oxalis L. 90
†Oxybaphus L'Hér. . . 533
Oxycoccus Moehr. . . 384
*Oxydectes L. 609
†Oxylobium Andr. . . . 167
†Oxymeris DC. 247
†Oxypetalum R.Br. . . 419
Oxys Ludw. 90
Oxyspora 248
†Oxytropis DC. 205
Ozothalia Decne. & Th. . 884

P.

†Pachyrhizus Rich. . . . 165
Pachystoma 675
†Paederia L. 285
†Paepalanthus Mart. . . 745
Pagapata Sonn. 238
*Palala Rumpf . . 566, 981
††Palicourea Aubl. 298, 955
Paliris Dum. 669
†Pallasia Kl. 302
*Pallasia Scop. . . . 781
*Pallavicinia Gray. 838
†Pallenis Cass. 319
Palmae 725

	pag.
Palmafilix Ad.	803
*Palmaria Stackh.	909
*Palmifolium Trew	803
*Palmijuncus Rumpf	731
Palmstruckia Retz.	466
Panax	271
Pancratium	704
Pandanaceae	737
Pandanus Rumpf	737
*Panicastrella Moench	782
*Panicularia Fabr.	782
Panicum	783
Panopsis	579
Papaver	16
Papaveraceae	12
*Papaya L.	252
Papyracea Stackh.	919
*Papyrius Lam.	629
Paracaryum	439
Paractaenum Beauv.	766
†Paradisia Mazz.	712
*Paranomus Sal.&Kn.	579
†Parapanax Miq.	272
††Paratheria Gris.	766
Parietaria	629
Parinari Aubl.	215
†Parinarium Juss.	216
Parkinsonia	200
†Parlatorea Rodr.	649
Parnassia	227
Parochetus	200
Paronychia	535
Parthenium	354
Parthenocissus Pl.	128
*Pasaccardoa OK.	354
Paspalum	786
Passiflora	254
Passifloraceae	252
Passoura Aubl.	41
*Patagonica L.	439
*Patagonium Schrank	200
†Patagonula L.	439
†Patersonia R.Br.	701
*Patila Ad.	864
†Patrinia Juss.	302
*Patrisia Rich.	45
Paullinia	144
*Paulomagnusia OK.	702
††Pavetta L.	286
†Pavonia Cav.	70
*Pavonia Ruiz	568
*Pawia L.	145
*Paxina OK.	864
†Peckia Clinton	851
†Peckia Vell.	402
*Peckifungus OK.	864
*Pectoralina Turpin	909
Penium Bréb.	896
Pennisetum	787
Pedaliaceae	480
†Pedalium L.	481
†Pedilanthus Neck.	620
*Pegia Colebr.	153
Pekea Aubl.	61
†Pelargonium Burm.	93
†Pellaea Link	804
Pelonium Siegesb.	97
†Peltophorum § Vogel	164
Pelvetia Dcne. & Th.	884
†Pentacaena Bartl.	534
††Pentachondra R.Br.	391
Pentaclethra	201
†Pentagonia Bth.	302
Pentagonia Fabr.	452
*Pentagonia Moehr.	381
*Pentagonocarpos Targ.	72
Pentaloba Lour.	42
Pentanema Cass.	347
†Pentapetes L.	76, 80
Pentapterygium	384
†Pentaraphia Lindl.	473
Pentas	293
Penthorum	229
Pentlandia Herb.	704
Pentstemon	463
*Penzigina OK.	864
Peperidium Lindl.	688
Peperomia	564
Peplis L.	250
Peramium Salisb.	674
*Peranema Don	817
*Perfoliata Burm.	269
†Periandra Bth. „Mart.“	190
Perianthopus Manso	255
†Periblema DC.	483
Pericampylus	9
Peristrophe	494
*Perlarius Rumpf	629
Pernettya	390
Peroa Pers.	392
Perocarpa	381
Perojoa Cav.	392
Perotis	787
Persea L.	574
†Persoonia Sm.	579
†Petalostemum Mchx.	192
Petasites	355
*Petesiodes Jacq.	403
Petivera	551
Petola Rumpf	257
†Petrobium R.Br.	351
Petrocarya Schreb.	216
Peucedanum	269
†Peyssonelia Dcne.	913
Pfaffia Mart. em.	587, 543
*Pfeifferago OK.	227
Phacelia	435
*Phaenohoffmannia OK.	201
*Phaeocarpus M. & Z.	144
Phagnolon	355
Phajus	675
Phalaenopsis	675
Phalangium Burm.	702, 981
*Phalangium Moehr.	713
Phalaris	787
*Phalloboletus Ad.	864
*Phallus Ad.	865
*Phalocallis Herb.	702
*Pharmacum Rpf.	248, 953
Pharus	787
*Phaseolodes Mill.	201
Phaseolus	202
Phasganon S.F.Gray	905
†Phaylopsis W.	493
Phenax	630
*Philippiamra OK.	58
*Philippimalva OK.	73
†Philonotion Schott	742
†Philoxerus R.Br.	542
†Phlebochiton Wall.	153
Phlomis	529
†Phlox	432
Phoberos Lour.	45
Phoebe	574
Phoenix	734
††Pholidia R.Br.	500
Phoradendron	586
Photinia	218
†Phragmicoma Dmrt.	836
Phryganella Stackh.	895
†Phryma L.	508
†Phrynium W.	692
Phuc = Phyc	
Phycagrostis Cavolini	744
†Phyllactinia Bth.	354
†Phyllanthus L.	596
Phyllis	293
Phyllitis Siegesb.	817
Phyllocactus	263
†Phyllocladus A.Rich.	802
*Phyllodes Lour.	692
Phyllodium Desv.	195
Phyllogenes „Targ.“ Bert.	903
*Phyllona Hill.	910
†Phyllophora Grev.	903
*Phyllorchis Thou.	675
Phyllostachys	787
Physalis	152
*Physalodes Boehm.	452
†Physaria Nutt.	35, 931
†Physocarpus Camb.	218, 949
Physocaulon Ktzg.	884
Physurus	678
Phytolacca	551
Phytolaccaceae	550
Phytoxis Spr.	511
Picea	798
†Picraena Lindl.	102
Picramnia	104
Picrasma	104
†Picridium Desf.	358
Picris	355
Pictetia	202
Piercea Mill.	552
†Pilea Ldl.	622
†Pilobolus Tode	855

pag.

†Pilularia L. 822
††Pimelandra DC. 404, 973
†Pimelea Gaertn. 583
Pimpinella 269
***Pinalia** 678
Pinanga 734
Pinus 801
Piperaceae . . . 564
†Piptochaetium Presl. . 764
†Pipturus Wedd. 629
Piqueria 355
Pirarda Ad. 355
Piratinera Aubl. 623
Piriquita 252
†Piscidia L. 191
Piscipula Loefl. 191
Pisonia L. 534
Pisonia Rottb. 408
†Pistacia L. 152
Pistia 742
Pitcairnea 698
††Pithecolobium Mart. . 182
Pittosporaceae 45
Pittosporum 45
***Placus** Lour. 355
†Plagiochasma Leh. & Lg. 142
Plagiogyria 818
***Plagiotaxis** Wall. . 110
Plantaginaceae 531
Plantago 531
***Plaso** Ad. 202
Platanaceae . . 636
Platanus 636
Platycerium 818
Platyclinis 679
†Platylepis Rich. 660
†Platylobium Ktzg. . . 881
***Platymenia** J.Ag. . 910
Platymiscium . . . 202
Plauanthus Beauv. . . . 824
Plectocomia 734
Plectranthus 529
Plectronia 293
Pleiococca F.v.M. 937
***Pleione** Don 679
†Pleiospora Harv. . . . 940
†Pleurochisma Dmrt. . 832
Pleurolobus St.Hil. . . . 195
†Pleurosigma W. Sm. . 918
†Pleurothallis R.Br. . . 665
Plocama 293
†Plocamium Lmx. . . . 906
Plocaria Nees 887
Pluchea 357
***Plumaria** Stackh. . 910
Plumbaginaceae 393
Plumbago 396
Plumiera 416
Pneumaria Hill 436
Poa 787
***Pocillaria** P.Br. . . 865
Podachaenium Bth. . . 338
†Podalyria Lam. 160

pag.

Podanthus Lag. 338
***Podocarpus** Labill. 802
†Podocarpus Rich. . . . 798
†Podolepis Lab. 361
***Podosperma** Lab. . 357
†Podosphenia Ehrbg. . . 922
Podostemaceae 562
†Podotheca Cass. 357
††Poecilochroma 447
Pogonatherum . . . 787
Pogonia Juss. 681
†Pogonopus Kl. 278
Pogostemon Desf. . 529
Poiretia 202
††Polanisia Raf. 38
Polemoniaceae 432
Polia Lour. 50
Pollia 721
†Pollichia Med. 435
†Pollinia Trin. 775
Polyanthemum Med. . . 396
Polycarpa Loefl. . . 50
††Polycarpaea Lam. . . 50
Polycarpia Webb. . . . 50
†Polycarpon L. 50
***Polychaeton** § Pers. 13
Polygala 48
Polygalaceae . . 45
Polygonaceae . 552
***Polygonifolia** Mapp. 535
Polygonum 553
†Polyides C.Ag. 894
Polymnia 358
Polyosma 227
***Polypara** Lour. 565, 981
†Polyphacum Ag. 909
Polypodiodea Stackh. . . 907
Polypodiodes Manetti . . 820
Polypodium 818
Polypogon 787
†Polysaccum DC. 858
***Polyschidea** Stackh. 911
†Polysiphonia Grev. . . 927
†Polystachya Hk. 648
Polystemon Don 227
****Polytrias** Hackel . 788
†Polytrichia Sacc. . . . 852
Pombalia Vand. 40
†Pometia Forst. 143
***Pometia** Vell. . . . 407
Ponera 681
†Pongam(ia) Ad., Lam. 167
***Pongati(um)** Ad. . . 381
Pontederaea Gron. 719
Pontederaea-
ceae 718
Ponthieva 681
Populus 645
Porana 447
Porophyllum 358
†Porphyra Ag. 910
***Portacus** Raf. 911
Portulaca 58

pag.

Portulacaceae. 56
†Posidonia Koen. 743
Possira Aubl. 211
Potalia 425
Potamogeton 744
***Potamopithys** L. . 58
Potentilla 219
Poterium 219
Potha Burm. 742
Potomorphe Miquel . . . 564
Pottsia 416
Pouzolzia Gaud. . . . 630
†Pradosia Liais 407
Pratia 381
†Preissia Corda 834
†Premna L. 507
Prenanthes 358
Prestonia 416
***Preussiaster** OK. . 367
Primula L. 398
Primulaceae . . 397
***Pringsheimina** OK. 367
†Pritchardia 737
***Pritzelago** OK. . . . 35
Priva 509
Prolifera Stackh. 903
***Prolifera** Vauch. . . 912
Prosopis 202
***Protea** L. 580
†Protea R.Br. 581
Proteaceae . . . 574
†Protium Burm. 107
†Protoderma Rostaf. . . 867
***Protodermodium**
OK. 867
Prunus 269
††Psathura Juss. 289
Psathyra Fries . . . 867
†PseuderanthemumRadlk. 494
Pseudocroton . . . 615
Pseudocyperus Segu. . . 766
***Pseudofarinaceus**
Battarra 867
Pseudofumaria Ludw. . 13
Pseudogelseminum Hall. 479
Pseudorchis S.F.Gray . . 669
***Pseudosandalum**R. 271
***Pseva** Raf. 390
†Psidium L. 239
Psilepida Raf. 303
Psilosanthus Neck. . . . 349
***Psilostrophe** DC. . 358
†Psilurus Trin. 762
†Psophocarpus Neck. . . 162
†Psoralea L. 193
††Psychotria L. . 298, 954
Psychotrophum P.Br. . 298
***Pterigospermum**
Targ. 913
***Pterinodes** Siegesb. 819
Pteris 820
†Pterisanthes Bl. 125
***Pterocarpus**L.(1747) 202

pag.

†Pterocarpus L. (1763) 193
†Pterocelastrus Meissn. 113
†Pterocladon Hk.f. 247
Pterolepis 248
†Pterolobium R.Br. 168
***Pteroloma** Hochst. 35
†Ptérophyllon Cass. 360
***Pterospermadendron** Amm. 80
†Pterospermum Schreb. 80
***Pterosporopis** Kell. 391
***Ptilimnium** Raf. 269
***Ptiloria** Raf. 358
†Ptilota Ag. 911
Ptychophyllum § Al. Br. 766
†Ptychosperma Lab. 734
Pueraria 204
***Pulassarium** Rumpf 416
Pulicaria 358
†Punctaria Grev. 894
Punica L. 250
Pupalia Ad. 544
***Pusaetha** L. 204
†Pycnanthemum Mchx. 520
Pycnophycus Ktzg. 884
***Pygmaea** Stackh. 876
†Pyrenacantha Hk. 111
***Pyrobolus** OK. 868
Pyrus 219
***Pyxidaria** Hall. 464

Q.

***Quapoya** Aubl. 61
††Quartinia Endl. 250
Quercus 641
Quiina 61
***Quinquina** Condam. 293
Quisqualis 237

R.

Rademachia Thbg. 633
Radicula Kram. 21
†Radiola Roth 87
***Radlkoferotoma** OK. 358
†Radula Nees 839
***Ramium** Rumpf 631
Randia 295
Ranunculus 3
Raphanus 35
†Raphidium Ktzg. 905
††Raphiophallus Schott 741
Rapistrum 35
††Raspalia Brongn. 233
Rauwolfia 417
***Razoumofskya** Hfm. 587
***Rechsteinera** Regel 474
***Reichardia** Roth (1787) 358
Reinera Moench 173
Reinwardtia 87

pag.

Remusia 742
†Renealmia BHgp. p. p. 682
***Renealmia** Houtt. 429
†Renealmia L.f. 688
†Rengifa Poepp. & Endl. 61
Reseda 39
Resedaceae 39
Resedella WB. 39
Restiaceae 747
***Restiaria** Rumpf 81
***Reya** OK. 845
*Reynoldsia A.Gray 271
Rhabdia 439
***Rhabdochloa** Beauv. 788
Rhachicallis 281
***Rhacoma** Ad. 360
†Rhacoma L. 116
Rhagadiolus 360
Rhamnaceae 117
***Rhamnicastrum** L. 45
Rhamnus 120
Rhaphidophora 747
Rhaphiolepis 219
***Rhaptostylum** Hb. & Bpl. 112
†Rhetinodendron Meisn. 343
Rhexia 248
Rhinacanthus 494
***Rhinanthus** L. (1735) 465
†Rhinanthus L. 1737 460
†Rhipsalis Gaertn. 261
Rhizocarpaceae 822
Rhizophora 235
Rhizophoraceae 234
***Rhodamnia** 243
†Rhododendron L. 385
†Rhodomela C.Ag. 895
***Rhodomyrtus** 243
†Rhodophyllis Ktzg. 886
†Rhodothamnus Rchb. 385
†Rhodymenia Mont. 909
Rhoicissus 128
†Rhus L. 153
†Rhynchococcus Ktg. 890
†Rhynchocorys Gris. 415
Rhynchoglossum 474
Rhynchosia 204
Rhynchospora 756
Rhynchotechum 474
Rhyssopteris 88
††Rhytidophyllum Mart. 473
***Rhytidostylis** Hk. & Arn. 258
Riana Aubl. 41
Ribes 227
***Ribesiodes** L. 403
***Riccardia** S.F.Gray 838
†Richardia Kth. 739
***Richardia** L. 295
††Richardsonia Kth. 295
†Richea R.Br. 391

pag.

***Richea** Thou. 235
***Richterago** OK. 360
Ricinella Muell. arg. 615
***Ricinocarpus** Burm. 615
†Ricinocarpus Desf. 618
Ricinus 618
†Ricotia L. 36
***Ridania** Ad. 360
†Riddelia Nutt. 358
***Ridleyinda** OK. 65
***Riedelia** Meisn. 384
†Riedelia Oliv. 692
Rima Sonnerat 633
***Rinorea** Aubl. 41
Rittera Schreb. 211
†Rivina BHgp. 552
***Rivina** L. (1735) 551
†Rivularia Ag. 911
Robinia 204
Robiquetia Gaud. 661
Roccardia Neck. 308
***Rodrigueziella** OK. 649
Roemeria R. & S. 772
†Roeperia F.v.M. 3
***Roeperia** Spr. 618
***Roettlera** Vahl 474
Rolandra 360
Rollinia 7
†Romulea Maratti 700
Rondeletia 296
Roripa Scop. 21
Rosaceae 213
Rosalesia Llav. & Lex. 327
Rosmarinus 530
Rotala 250
***Rothia** Lam. 360
†Rothia Pers. 213
†Rottboellia L.f. 779
†Rourea Aubl. 155
Rubiaceae 276
Rubina (Rubia) L. corr. 296
Rubus 219
Rudbeckia 361
††Rudgea Salisb. 298, 954
††Ruelingia R.Br. 81
Ruellea 494
Rumex 559
††Rungia Nees 484
Rupinia L.f. 182
Ruppia 745
†Ruprechtia C.A.Mey. 553
Ruta 102
Rutaceae 98
†Ryania Vahl 45
***Rymandra** Sal.&Kn. 580
Ryss = Rhyss
Ryt = Rhyt

S.

***Sabadilla** Brandt & Ratzeb. 713
Sabazia 361
Sabia 150

	pag.
Sabiaceae	150
Sabicea	296
Sabinea	204
***Saccharina** Stackh.	914
Saccharum	788
Saccochilus Bl.	660
†Saccogyna Dmrt.	836
†Saccolabium Bl.	660
†Saccorrhiza La-Pylaie	911
***Saccus** Rumpf	633
Sageretia	120
Sagina	51
Sagittaria	743
***Saguaster** Rumpf	734
***Saguerus** Rumpf	735
***Sagus** Rumpf	736
Salacia	117
Salicaceae	642
Salicornia	550
Salix	643
Salken Ad.	158
Salmea	361
Salomonia	49
Salsola	550
Salvadoraceae	412
Salvia	530
Salvinia	822
†Samadera Gaertn.	103
***Samama** Rumpf	296
Samandura L.	103
Samara L.	403
Sambucus	276
Samoloides Ludw.	458
Samolus	400
***Sampacca** Rumpf	6
Samydaceae	251
***Sanderella** OK.	649
Sanicula	269
†Sanseviera Thbg.	698
Santalaceae	587
***Santalodes** L.	155
Sapindaceae	141
Sapium	619
Sapotaceae	406
Sarachaea R.&P.	452
Sarcobatus	550
Sarcocephalus	297
†Sarcochilus R.Br.	681
Sarcococca	619
†Sarcodes Torr.	391
Sarcogonum Don	553
†Sarcophyllis J.Ag.	892
Sarcopyramis	248
Sargassum Rumpf	915
***Saribus** Rumpf	736
†Sarmienta R.&P.	478
Sarsaparilla	713
Sassafras	574
Satorchis Thou.	647
††Satureja L.	513
Satyria Kl.	384
Saurauja	64
†Sauropus Bl.	590
Saururus	565
†Saussurea DC.	367
***Saussurea** Salisb.	714
Sauvagesia	42
Saxifragaceae	226
Scabiosa L.	303
Scabiosa Burm.	320
†Scaevola L.	377
***Scalia** Sims	361
***Scaliusa** S.F.Gray	839
***Scalprum** Corda	918
Scandix	270
†Scapania Dum.	837
Schima	64
Schinus	153
****Schinzafra** OK.	234
†Schisma Dmrt.	836
Schismatoglottis	742
Schizaea	820
Schizandra	6
†Schizomeris Ktzg.	886
***Schizonema** Ag.	919
†Schizonotus Gray	421
Schizonotus Lindl.	215
****Schizonotus** Raf.	225
†Schizymenia J.Ag.	910
†Schlechtendalia Less.	326
***Schlechtendalia** W.	361
†Schleichera W.	143
†Schmidelia L.	141
†Schmidtia Steud.	759
***Schmidtia** Tratt.	789
Schoberia C.A.Mey.	549
†Schoenocaulon Gray	713
Schoenus L.	756
Schollera Roth	384
***Schollera** Schreb.	719
†Schotia Jacq.	190
†Schoutenia Korth.	81
†Schrebera Roxb.	412
***Schrebera** Thbg.	118
***Schreibersia** Endl.	297
Schultzia „Raf." = Shultzia	
Schwannia Endl.	89
***Schweinfurthafra** OK.	85
†Schweinitzia Nutt.	391
Scilla	715
Scirpus	757
Scitamineae	682
Scleria	758
†Sclerocalyx Nees	490
Sclerocarpus	361
†Sclerolaena R.Br.	546
†Scleropyron Arn.	587
Sclerothrix	252
†Scolopia Schreb.	4
***Scolymocephalus** Weinm.	581
Scolymus	361
†Scolopendrium Ad.	818
†Scoparia L.	458
***Scopolia** Ad.	35
†Scopolia Jacq.	452
***Scopolina** Schult.	452
***Scoria** Raf.	637
†Scorias Fries	637
Scorpiura Stackh.	801
Scorpiurus	204
Scrophularia	415
Scrophulariaceae	456
***Scutarius** Roussel	919
Scutellaria	531
***Scutellinia** § Cooke em.	868
†Scutia § DC.	117
Scyphanthus Don	252
***Scytosiphon** C.Ag. em.	920
†Scytosiphon Ag.	888
Seaforthia R.Br.	734
Sebastiania	619
†Sebastiano-Schaueria Nees	494
Sebipira Mart.	171
***Sebschauera** OK.	494
Secchium	258
†Securidaca P.Br.	41
***Securidaca** Siegesb.	205
†Securigera DC. 1805	205
Securina Med.	205
†Securinega Juss.	591
***Sedodea** Stackh.	921
Sedum	229
†Seguiera Lötl.	550
***Seguiera** Manetti	430
Selaginaceae	502
†Selaginella Spring	824
Selaginellaceae	824
Selaginoides Dill.	824
Seliniana Karst. cor.	869, 982
Sellinia	869, 982
†Selloa HBK.	338
***Selloa** Spr.	361
†Semecarpus L.f.	151
Sempervivum L.	229
†Sendtnera Endl.	836
*Senebiera DC.	26
Senecio	362
Septas Lour.	462
Sequoia	802
††Serianthes Bth.	182
Sericocarpus	364
***Serinia** Raf.	364
†Seris Less.	360
***Seris** W.	364
Serjania	145
***Serpentinaria** S.F.Gray	921
Sertolara Nardo	908
***Sertula** L.	205
Sertularia Böhm.	908
***Seruneum** Rumpf	364
***Sesamodes** Ludw.	39
†Sesamum L.	481
†Sesbania Ad.	180

	pag.
Seseli	270
***Sesia** Ad.	869
†Sesuvium L.	263
†Setaria Beauv.	766
†Seymeria Pursch	457
Shawia Forst.	300
†Shepherdia Nutt.	585
Sherardia	298
***Shultzia** Raf.	430
Sicyos	258
Sida	73
Sideritis	531
Sideroxylon	407
Siegesbeckia	365
***Sieglingia** Bernh.	789
Silene	51
***Siliquarius** Roussel	922
Siloxerus Lab.	367
†Silvaea Phil.	58
Silvia Allem.	573
†Simaba Aubl.	103
Simarubaceae	102
***Simbuleta** Forsk.	465
Simocheilus Kl. em.	390
***Simsia** R.Br.	581
Siparuna	568
Siphocampylus	381
Siphonantha L.	505
Siphonanthemum Amm.	505
***Siphoneranthemum** Oerst.	494
†Siphonychia Tor. & Gray	534
***Sirhookera** OK.	681
***Sirmuellera** OK.	581
†Sirogonium Ktzg. (1811)	887
††Sisymbrium Allioni	30, 934
Sisymbrium L. 1735	21
†Sisyrinchium L.	699
Sium	270
Slackia Griff. Nr. 1	10
Slackia Griff. Nr. 2	10
†Slackia Griff. Nr. 3	470
Slevogtia Rchb.	428
†Smilacina Desf.	717
Smilax	715
†Smithia Ait.	178
***Smithiantha** OK.	978
Solanaceae	447
Solandera Sw.	452
Solandra L.	267
Solanoana Greene	421
Solanoides Mill.	552
Solanum	453
Soldanhaea	480
Solea Spr.	40
***Soleirolia** Gaud.	633
††Solenandra Hk.f.	298
***Solenandra** § Reiss.	120
††Solidago L.	309
Soliera Ag.	520
†Soliera Clos.	520
Solori Ad.	158
***Solulus** Rumpf	205
Sonchus	365
†Sonerila Roxb.	245, 953
†Sonneratia L.f.	238
Sophia L.	30
Sophoclesia	384
Sophora	205
***Sophronia** Ldl.	681
†Sophronitis Ldl.	681
***Soranthe** Sal.&Kn.	582
Sorbaria § Ser.	215
***Sorgum** L.	789
***Soria** Ad.	36
†Sorocephalus R.Br.	582
Spachea	88
Spananthe	270
†Sparassis Fries	859
Sparaxis	702
Sparganium	738
†Sparganophorus Ad.	366
Spartina	793
Spatellaria Rchb.	40
***Spathe** P.Br.	104
†Spathelia L.	104
Spathiphyllum	742
Spathoglottis	681
Spatholobus	205
Spathularia St Hil.	40
***Spathyema** Raf.	743
†Specularia Heist.	381
Speculum Hall.	381
Spergula	52
†Spergularia Pers.	49
Sperlingia Vahl	420
Spermacoce	298
††Spermolepis Bro. & Gris	242
†Sphacele Bth.	511
†Sphaeralcea St.Hil.	74
Sphaeranthus	366
Sphaeria	870
Sphaeria Hall.	793
***Sphaerium** L.	793
***Sphaerocephalus** L.	366
†Sphaerococcus Grev.	890
***Sphaeroma** § DC.	73
Sphaeromorphaea	366
†Sphaeropteris R.Br.	817
†Sphenoclea Gaertn.	381
Sphenodesma	509
***Spicanta** Hall.	820
Spiesia Neck.	205
Spigelia	425
†Spilanthes Jacq.	326
Spilanthus L.	326
Spinacea	550
Spinifex	794
Spinularius Roussel	899
Spiraea	226
Spiraeopsis Miq.	227
†Spiranthes Rich.	663
†Spirogyra Link (1820)	889
†Spirostachys BHgp.	545
***Spirostachys** Ung.-Sternb.	554
Spixia Schrank	320
Split Kramer	13
Sporobolus	794
Stachygynandrum Beauv.	824
Stachys	531
†Stachytarpheta Vahl	509
****Stahlianthus** Ktze.	697
†Stapelia	421
Staphylea	145
Staphyleaceae	147
***Statice** Moehring	396
†Statice W.	394
***Staurogyne** Wall.	497
Staurospermum Ktzg.	921
†Staurostigma Scheidw.	740
†Steetzia Lehm.	838
†Steironema Raf.	398
Stelechocarpus	7
Stelis	681
†Stellaria L.	52
***Stellaria** Ludw.	234
***Stellaster** Heister	715
†Stellera auct.	584
***Stellera** L. em.	584
Stellorchis Thou.	647
†Stellularia Bth.	458
***Stellularia** L.	52
†Stemodia L.	465
***Stemodiacra** P.Br.	465
†Stemonitis Gled.	848
†Stemonurus Beccari	113
***Stemonurus** Bl.	112
†Stenanthemum Reiss.	120
†Stenocarpus R.Br.	577
Stenochilus R.Br.	494
†Stenomeris Planch.	705
†Stenosiphon Spach.	250
Stenotaphrum	794
†Stephanandra S. & Z.	218
Stephania	9
***Stephanina** OK.	839
†Stephanomeria Nutt.	358
†Stephegyne Korth.	288
†Sterculia L.	77
Sterculiaceae	75
†Sterigma DC.	36
***Sterigmostemon** MB.	36
†Steriphoma Spr.	38
***Steudelago** OK.	298
Stevia	366
Stichorchis Thou.	669
***Stickmannia** Neck.	721
†Sticta Schreb.	876
†Stifftia Mikan	319
Stigmatophyllum	88
Stilbanthus	544
†Stilbum Tode	844
††Stimpsonia Wright	398
Stipa	794
†Stirlingia Endl.	581
***Stissera** L.	421
***Stizolobium** P.Br.	207

pag.

***Stoechadomentha** L. 466
Stoerkia Crantz 709
Stravadium Juss. 240
****Streblacanthus** O.Ktze. 497
Streblus 634
Strephonema Hk.f. . . . 250
††Streptanthus Nutt. 27, 931
Streptocaulon . . . 422
Streptolirion 722
Striga 466
***Striglia** Ad. 871
Strobidia 698
Strobilanthes . . . 498
Strophanthus . . . 417
***Struchium** P.Br. . . 366
†Struthiola L. 583
Struthiopteris Hall. . . . 819
Struthiopteris Weiss . . 820
Sturmia Rchb. 669
Stylidiaceae . . 377
††Stylidium Lour. . . . 272
***Stylidium** Sw. ex W. 377
***Styllaria** Bory . . . 922
***Styloncerus** Lab. . 367
***Stylonema** § DC. . 36
Stylosanthes . 209, 949
Styphelia Forst. „Sol.“ 392
Styracaceae . . 409
Styrax 409
Suaeda Forsk. 549
Sulitra Med. 171
Sumach Moehr. 153
***Suregada** Roettl. „Roxb.“ 619
***Surenus** Rumpf . . 110
Suriana 104
†Susum Schultes „Bl.“ 722
††Sutera DC. 298
***Sutera** Roth (1807) . 466
†Sutera Roth (1821) . . 461
Suzygium P.Br. 238
†Swartzia Schreb. . . . 211
Sweertia L. 430
***Sykesia** Arn. 425
Symphoricarpus . 276
Symphyllia Baill. . . . 595
†Symplocarpus Salisb. . 743
†Symplocos L. . . 409, 975
††Syncarpia Ten. 242
†Syncephalis Van Tiegh. & Le Monnier 874
Synedrella 367
Syngonium 743
***Synnema** Bth. . . . 499
†Syrenia § Spr. 36

T.

Tabebuja 480
Tabernaemontana 417
Tacca 704
Taccaceae 704
Taeniophyllum . . 681
††Taenitis Schkuhr . . 817
†Tafalla Don 352
***Tafallaea** R. & P. . 565
Tagetes 367
Talauma 6
***Taligalea** Aubl. . . 509
††Talinum Ad. 56
Tamarindus 209
Tamariscineae 58
Tamarix 58
Tamnus L. 705
Tamonea Aubl. 243
Tamus L. 705
††Tanacetum 327
***Tanarius** Rumpf . . 619
Taonabo Aubl. 63
Taralea Aubl. 177
†Tarenna Gaertn. 278
Taxanthemum Neck. . . 394
Taxodium 802
†Tecoma Juss. 479
Teesdalia 36
***Tekelia** Ad. 702
†Tektona L.f. 508
††Telanthera R.Br. . . . 535
***Telis** L. 209
†Telopea R.Br. 578
***Tenagocharis** Hochst. 143
****Tendana** Rchb. . . 531
Tendinarius Roussel . . 888
†Tephrosia Pers. 173
Teramus 209
***Terana** Ad. 871
***Terebinthina** Rumpf 467
†Terminalia L. 236
Terminalis Med. 709
***Terminalis** Rumpf 716
***Ternatea** L. 209
†Terniola Tul. 562
†Ternstroemia 63
Ternstroemiaceae 61
Tessarthonia Turpin . . 922
Tetracera 4
***Tetraceratium** § DC. 36
†Tetraclis Hiern 408
†Tetracme Bunge 36
***Tetragastris** Gaert. 107
***Tetragonanthus** Gmel. 431
Tetragonia 264
Tetralix Hall. 389
Tetranthera Jacq. 570
††Tetrapoma Turcz . . . 26
Tetraptera Philippi . . 73
Tetraria Beauv. 756
Tetrastigma Planch. . . 128
Teucrium 531
†Texiera Jaub. & Spach. 30
Thalamia Spr. 802
Thalia 698
***Thalictrodes** Amm. 4
Thalictrum 4
***Thalysia** L. 794
†Thamnea R.Br. 234
Thamnia P.Br. 43
***Thea** L. 64
Theka Ad. 508
Thelasis 681
***Themeda** Forsk. . . 794
Theobroma 81
Theodora Med. 190
***Theodorea** § Cass. 367
†Theodorea Rodr. . . . 649
††Theophrasta Lindl. . 403
Theophrasta L. . . 403
Thermopsis 210
***Therofon** Raf. . . . 227
***Therogeron** DC. . . 368
†Thesium L. 587
††Thespesia Corr. 67
Thevetia 417
Thladiantha 258
***Thoracosperma** Kl. em. 390
Thorelia Hance 250
Thouinia L.f. 411
***Thozetella** OK. . . 873
†Thozetia Berk. 873
***Thrixspermum** Lour. 681
†Thryallis Ad. Juss. „Mart.“ 88
***Thryallis** L. 89
***Thuemenidium** OK. 873
Thuja 802
Thunbergia 500
Thurberia A.Gray . . . 67
†Thymelaea BHgp. „Endl.“ 584
Thymelaeaceae 587
††Thymus L. 527
†Thyrsacanthus Nees . . 493
***Thyrsanthema** Neck. 369
Thysanolaena . . . 794
†Thysanothus R.Br. . . 707
Tibouchina 248
Tilia 84
Tiliaceae 81
Tillandsia 698
Timonius 298
***Tingulonga** Rumpf 107
Tinospora 10
***Tinus** Burm. . . 404, 973
Tinus L. (1735) 404
Tinus L. (1759) 404
†Tipularia Chev. 855
Tissa Ad. 49
†Tithonia Desf. 370

pag.

*Tithonia L. 552
*Tithymalodes Ldw. 620
Todaroa 270
†Toddalia Juss. 199
*Toddavaddia Zanoni-Montius 96
†Tofieldia Huds. 706
**Tolbonia O.Ktze. . 369
*Toluifera L. 210
Tomex „Forsk“ 412
Tonabea Juss. 63
Tonina 746
*Tonningia Neck. . . 721
††Topobea Aubl. 245
Torenia 468
Tou = Tu
Tournefortia 439
*Tournesolia Ad. . . 621
†TourretiaFoug.„Domb.“ 479
*Tovaria Neck. . . . 717
†Tovaria R. & P. 37
*Toxicodendron L. 153
†Toxicodendrum Thbg. 607
Toxylon Raf. 628
Trachypogon 794
Tradescantia 722
*Tragacantha L. 210, 940
Traganum 550
Tragia 621
Tragocerus Siegesb. . . . 209
Tragopogon 370
*Tragopogonodes Manetti 370
†Tragus Hall. 780
Trema 634
Trevesia Vis. 272
††Triainolepis Hk.f. . . 289
*Trianaea Pl. & Ldl. 456
Tribulus 89
Trichilia 111
†Trichloris Fourn. . . . 771
†Trichocarya Miq. . . . 214
†Trichocladium Harz. . 855
†Trichodesma R.Br. . . 435
Trichoglottis 682
Tricholepis 370
Tricholobus 155
Trichomanes 822
†Trichosanthes L. 254
†Trichoscypha Cooke . . 849
Trichosma 681
†Trichospermum Bl. . . 83
*Trichosporum Don 477, 978
†Trichosporum Fries . . 849
Trichostema 531
Trichostigma Rich. . . . 551
*Tricondylus Sal.&Kn. 582
††Tricostularia Nees. . . 756
†Tricuspidaria R. & P. . 82
†Tricyrtis Wall. . . . 708
Tridax 370
Trifolium 201

pag.

Triglochin 745
†Trigonella L. 209
†Trigoniastrum Miq. . . 48
*Trilepis Nees 758
Trillium 718
Trimezia 703
†Trinia Hfm. 264
†Triodia R.Br. 789
Triphasia 102
*Triplateia Bartl. . . 56
†Tripsacum L. 772
Tripterospermum Bl. . . 426
Tristellateia 89
†Tristichocalyx F.v.M. . 9
Triticum 795
Triumfetta 85
Trixis 370
Trizeuxis 682
*Trochera Rich. . . . 795
††Trochocarpa R.Br. . . 391
*Trombetta Ad. . . . 873
†Tropaeolum L. 97
*Trophaeum L. . . 97
†Trophis P.Br. 624
††Troximon „Nutt.“ . . 303
*Tsjerucanirum Ad. 112
Tsjinkin Rumpf 249
Tsuga 802
Tuber Wigg. 873
†Tubercularia Pers. . . 855
*Tubercularia Wigg. 876
*Tubiflora Gm. . . . 500
*Tuchiroa Aubl. . . 211
Tulasnea Wight 562
*Tulbaghia Heist. . . 718
†Tulbaghia L. 713
Tulicia 145
*Tulipifera Ludw. . 7
*Tumboa Welw. . . . 797
*Tunatea Aubl. . . . 211
Tunica 56
Turia Rumpf 180
Turnera 252
Turneraceae . . 252
†Turpinia Vent. 147
Turritis L. 27
Tussacia 478
††Tylophora R.Br. . . . 422
Typha 738
Typhaceae 738
Typhonium Led. 741

U.

Ucriana Spr. 297
Ulex 212
†Ulmaria Ludw. 216
Umbelliferae 264
*Umbraculum Rumpf 404
*Uncaria Burch. . . . 481
†Uncaria Schreb. 301
*Unifolium Moehr. . 718
Uniola 795
Uragoga L. . . . 298, 954

pag.

*Urandra Thw. . . . 113
Uraria 211
*Uraspermum Nutt. 270
*Urbanisol OK. . . . 370
†Urceolaria Ach. 478
Urceolaria Herb. 704
*Urceolaria Molino . 478
†Urceolina Rchb. 704
Urena 74
Urera 634
*Uretia (Ouret) Ad. . 544
Urophyllum 301
†Urospermum Scop. . . 370
†Urospora Aresch. . . . 902
†Urospora H.Fabre . . . 851
*Ursinella Turpin . . 922
Urtica 634
Urticaceae 621
*Urticastrum Moehr. 634
*Uruparia Aubl. . . 301
Utricularia 469
*Uva Burm. 7
†Uvaria L. 7
*Uvifera L. 561

V.

Vacciniaceae . . 382
Vaccinium L. 384
*Vaginaria S.F.Gray 926
Vahlia 227
Vaillantia 302
Valentinia Fabric. . . . 718
†Valenzuelia Camb. . . 144
*Valerandia Neck. . 431
Valeriana 303
Valerianaceae . 302
*Valerianodes Med. 509
†Valetonia Durand . . . 102
Vallaris 417
Vallisneria 645
Vanda 682
†Vandellia L. 464
*Vanhouttea Lem. . 478
Vanilla Ludw. 682
*Vantieghemia OK. 874
†VatkeaHoffm.&Hildebr. 480
*Vauanthes Haw. . . 232
Vaucheria 926
Velaga Ad. 80
*Venana Lam. 228
††Ventenata Cav. . . . 392
Ventilago 121
Verbascum 468
Verbena 510
Verbenaceae . . 502
Verbesina 371
†Vernonia Schreb. . 323, 968
Veronica 469, 800
*Vertebrata S.F.Gray 927
††Vesicaria Lam. p. p. 16, 931
*Vesicaria Ludw. . . 37
Vesicularius Roussel . . 929
Vib = Wib

	pag.
***Vibo** Med.	562
Viburnum	276
Vicia	212
†Vicoa Cass.	347
†Vidalia Lamx.	893
***Vidoricum** Rumpf	407
Vigna	212
†Villamilla BHgp.	550
†Villarsia BHgp. „Vent.“	429
Villarsia Gm.	429
Villebrunea	635
Vinca	417
***Vincetoxicum** Moehr.	422
Viola	42
Violaceae	40
***Virsodes** Donati	929
Virson Ad.	929
Viscum	587
†Vismia Vand.	58
Vitaliana Sesler	398
Vitis L.	125
Vittaria	822
†Vogelia Lam.	394
***Vogelia** Medicus	37
***Voglinoana** OK.	874
***Volkameria** L. (1735)	481
Volkameria L. (1737)	505
Volkameria Moehring	481
Volubilaria Lmx.	893
Volubilis Catesby	682
†Volutarella Cass.	305
Volutaria Cass.	305
***Volvulus** Med.	447
***Vuacapua** Aubl.	212
***Vuapa** Aubl.	212

W.

†Wahlenbergia Schrad.	378
†Wallenia Sw.	402
Waltheria	81
Warscewiczia	302
***Washingtonia** Wendl.	737
***Watsonamra** OK.	302
Watsonia Mill.	703
†Webera Schreb.	278
†Wedelia Jacq.	364
***Wędelia** Löfl.	534
†Weihea Spr.	235
***Weingaertnera** Bernh.	795
†Weinmannia L.	228
†Welwitschia Hk.f.	797
Wendlandia W.	9
***Westonia** Spr.	213
***Wettsteiniella** OK.	874
***Wiborgia** Ortega	213
†Wiborgia Thbg.	191
Wickstroemia Endl.	585
Wickstroemia Schrad.	62
†Wigandia HBK.	434
***Wigandia** Neck.	371
Wilchia Scop.	30
***Wildpretina** OK.	432
***Willemetia** Brong.	121
***Willkommlangea** OK.	875
***Willoughbya** Neck.	371
†Willoughbya Roxb.	412
***Windmannia** P.Br.	228
Winterania L.	43
Winterella Saccardo	34
††Wissadula Med.	65
†Wistaria Nutt.	201
Withania	456
Wittelsbachia Mart.	44
Wittia Kunth	378
***Wittmackanthus** OK.	302
Woehleria Gris.	537
Woodfordia	250
Woodwardia	822
Wormia	5
Wrightia	417
Wulffia	373

X.

Xanthium	373
***Xanthoglossum** § Sacc.	875
†Xanthophyllum Roxb.	45
Xanthophytum	302
Xanthosma	743
††Xanthostemon F.v.M.	242
Xeraea L.	537, 545
Xerochloa	795
Xerococcus	285
Xiphophora Mont.	884
***Xuarezia** R.&P.	469
***Xylon** L.	74
Xylophylla L.	589
***Xylophyllos** Rumpf	589
†Xylopia L.	8
***Xylopicrum** P.Br.	8
†Xylosma Forst.	44
Xyridaceae	719
Xyris	719

Y.

***Yervamora** Ludw.	545

Z.

Zalacca Rumpf	737
***Zaluzianskya** Neck.	822
†Zaluzianskya I.W.Schm.	823
†Zamia L.	803
Zannichellia	745
†Zantedeschia Spr.	739
Zanthoxylum	102
†Zea L.	794
†Zelkoua Spach.	621
Zephyranthes	704
Zeuxine	682
Zingiber	698
†Zinnia L.	331
Zizyphus L.	121
Zoophthalmum P.Br.	207
Zornia	213
Zostera	745
†Zoysia Willd.	781
***Zukalina** OK.	875
****Zycona** O.Ktze.	373
Zygia P.Br.	182
†Zynema S.F.Gray	901
Zygomenes Salisb.	721
Zygophyllaceae	89
Zygophyllum	90
***Zyrphelis** Cass.	374

Im Register sind die geltenden Genera fett, die Synonyme Petit Antiqua nicht fett gedruckt. Es bedeutet die Auslassung des Autorcitates, dass zu dieser Gattung keinerlei Aenderung oder Bemerkung erfolgte, ferner:

** neue Gattung,
* andersbenannte Gattung,
†† eingezogene Gattung,
† synonym gewordener Gattungsname.

Das Register ist unter dem Drucke des zu erwartenden Buchdruckerstreikes sehr eilig hergestellt worden; doch werden hoffentlich nur wenig Fehler darin sein. Auf ein Register der Artennamen ist verzichtet worden, obgleich dadurch die richtige Stellung der Autorcitate zu den von mir mit anderen Gattungsnamen benannten Arten zur Geltung gekommen wäre; im Allgemeinen habe ich wegen bedeutender Raumersparniss mein die Verantwortlichkeit einschliessendes Autorcitat nicht zu jedem Artennamen einzeln, sondern nur einmal am Schluss der längeren Aufzählungen gegeben und nachgestellt, was also zu corrigiren ist. Da die Artenverzeichnisse übersichtlich und meist alphabetisch gehalten sind, ist ein besonderes Register für die Arten (mit Synonymen $\pm$ 40 000!) auch fast entbehrlich.

Index generalis.

pag.

Vorwort . . . . . I—IX

I. Itinerar der Weltreise des Verfassers XI

II. Zur Revision der Gattungsnamen.

§ 1. Die letzte Grundlage: Durand's Index generum plantarum XII

§ 2. Einige allgemeine Ursachen der vielen Fehler in Durand's Index und über künftige Vorbeugung solcher Fehler. Das richtige Citiren der Autoren XVIII

§ 3. Pfeiffer's Nomenclator botanicus XXIV

§ 4. Linné's Concurrenz mit Zeitgenossen XXIX

§ 5. Linné's und seiner Zeitgenossen Inconsequenzen und Veränderungen ihrer eigenen Pflanzennamen XXXVIII

§ 6. Brutale Rechtsunsicherheit der Nomenclatur nach Linné bis Ende des 18. Jahrhunderts; Robert Brown; Verirrungen im Streben nach Rechtsordnung und scheinrechtliche Namensveränderungen im Anfang des 19. Jahrhunderts XXXIX

§ 7. Verschiedene Auffassungen über rechtsgiltige Gattungsbegründung. Nomina seminuda XLI

§ 8. Namensveränderungen bei Erhebung von Sectionen zu Gattungen und wegen linguistischer Mängel XLIV

§ 9. Homonymie, eine wichtige Ursache der Namensveränderungen und dauernde Quelle für Unsicherheit der botanischen Nomenclatur XLVII

§ 10. Annähernd gleichzeitiges Erscheinen neuer Publicationen. Gesellschaftsschriften. Unvollkommenheit der Bibliotheken LV

§ 11. Bentham & Hooker genera plantarum und deren Vernachlässigung der Literatur vor Robert Brown LXI

§ 12. Das Bequemlichkeitsmotiv als Hinderungsgrund, rechtmässige Namen wiederherzustellen LXII

§ 13. Linné's Systema naturae, editio princeps 1735, als Anfang unserer Nomenclatur für Genera LXVII

§ 14. Abänderungsvorschläge; Zusätze, Commentare nebst Motiven zu den internationalen botanischen Nomenclaturregeln von 1867 und zwar . . . LXXVI

ad § 27. -a -ia -aea bei Personaliennamen; deren Variabilität zur Vermeidung von Homonymen LXXVII

ad § 28. Unpassende und zweisprachige Namen sind zu vermeiden, aber nach Publication giltig LXXIX

pag.
ad § 36. Bedingungsweise Aufnahme von Nomina inedita LXXVIII
ad § 50. (Nur Commentar.) Richtige Citation für Nomina inedita . . LXXIX
ad § 51. Bei Erhöhung einer Gruppe ist ihr Begründer an erster Stelle zu citiren, eventuell mit bestimmten Zeichen. (Krankhafte Speciesvermehrung.) LXXX
ad § 53. Fehlercorrecturen; Basisexmission bedingt neue Gattung; unklare Gattungen; Minoritätstypen. Namen fossiler Gattungen. Die Anwendung von *normalis, typica, genuina, vera* für ältere degradirte Artennamen. Ausschliessung von § Namen auf Eu- und -typus zu Gattungsnamen . . LXXXVI
ad § 54. Die einfache Majorität der Arten der ursprünglichen Gattung behält den Gattungsnamen XCII
ad § 55. Bestimmte Abweichungen von Priorität; keine willkürliche Wahl. Das Jahr 1753 als Anfang der Speciesnomenclatur XCIII
ad § 57. (Nur Commentar.) Vermeidung substantiver Speciesnamen im Nominativ XCIV
ad § 60. Theilweise Streichung. Doppelwörter. Zu verwerfende Gattungsnamen: Pluralia, Ablativnamen; gewisse Kunstausdrücke; Nomina usualia; Nummernamen; zu lange Namen; Monstrositätennamen XCV
ad § 63. Gilt nicht für Pflanzennamen CII
ad § 64. Nomina inapplicata. Das Jahr 1735 als Anfang der Genera-Nomenclatur CIII
ad § 66. Abgrenzung von orthographischen Licenzen, Wörtercorrecturen und neuer Wortbildung CV
Neuer § (69). Internationale Schriftzeichen und Sprachen CXXI
§ 15. Notizen zu Pritzel's thesaurus literaturae botanicae CXXII
§ 16. Modern English Nomenclature CXLVI
III. Enumeratio plantarum exoticarum cum revisione generum plantarum secundum leges nomenclaturae internationales . 1—983
IV. Index alphabeticus generum . . . . . 984—1009

Kurze Statistik des Buchinhaltes: ± 7000 gesammelte Arten aufgezählt, dabei 9 neue Genera, 152 neue Arten, mehrere Hundert neuer Varietäten beschrieben; 109 monographische Revisionen von Pflanzengruppen. Es sind eingezogen worden 151 Genera, neu abgetrennt 6 Genera, neu benannt wegen Homonymie 122 Genera, mit rechtmässigen älteren Namen versehen 952 Genera; von Arten sind prioritatis causa total neu benannt ± 1600 Arten, partiell neu benannt mit anderen Gattungsnamen ± 30 000 Arten, dabei 870 Gefässkryptogamen, 394 Moose, 2454 Pilze, 89 Flechten, 2285 Algen-Arten. Die Zahlen der veränderten Namen sind bedauerlich gross, aber ohne einheitliche Revision wären sie sicherlich nach und nach in unzähligen Publicationen zerstreut mindestens 3 Mal grösser geworden.

pag.
ad § 36. Bedingungsweise Aufnahme von Nomina inedita LXXVIII
ad § 50. (Nur Commentar.) Richtige Citation für Nomina inedita . . LXXIX
ad § 51. Bei Erhöhung einer Gruppe ist ihr Begründer an erster Stelle zu citiren, eventuell mit bestimmten Zeichen. (Krankhafte Speciesvermehrung.) LXXX
ad § 53. Fehlercorrecturen; Basisexmission bedingt neue Gattung; unklare Gattungen; Minoritätstypen. Namen fossiler Gattungen. Die Anwendung von *normalis*, *typica*, *genuina*, *vera* für ältere degradirte Artennamen. Ausschliessung von § Namen auf Eu- und -typus zu Gattungsnamen . . LXXXVI
ad § 54. Die einfache Majorität der Arten der ursprünglichen Gattung behält den Gattungsnamen XCII
ad § 55. Bestimmte Abweichungen von Priorität; keine willkürliche Wahl. Das Jahr 1753 als Anfang der Speciesnomenclatur XCIII
ad § 57. (Nur Commentar.) Vermeidung substantiver Speciesnamen im Nominativ XCIV
ad § 60. Theilweise Streichung. Doppelwörter. Zu verwerfende Gattungsnamen: Pluralia, Ablativnamen; gewisse Kunstausdrücke; Nomina usualia; Nummernamen; zu lange Namen; Monstrositätennamen XCV
ad § 63. Gilt nicht für Pflanzennamen CII
ad § 64. Nomina inapplicata. Das Jahr 1735 als Anfang der Genera-Nomenclatur CIII
ad § 66. Abgrenzung von orthographischen Licenzen, Wörtercorrecturen und neuer Wortbildung CV
Neuer § (69). Internationale Schriftzeichen und Sprachen CXXI
§ 15. Notizen zu Pritzel's thesaurus literaturae botanicae CXXII
§ 16. Modern English Nomenclature CXLVI
III. Enumeratio plantarum exoticarum cum revisione generum plantarum secundum leges nomenclaturae internationales . 1—983
IV. Index alphabeticus generum . . . . . 984—1009

Kurze Statistik des Buchinhaltes: ± 7000 gesammelte Arten aufgezählt, dabei 9 neue Genera, 152 neue Arten, mehrere Hundert neuer Varietäten beschrieben; 109 monographische Revisionen von Pflanzengruppen. Es sind eingezogen worden 151 Genera, neu abgetrennt 6 Genera, neu benannt wegen Homonymie 122 Genera, mit rechtmässigen älteren Namen versehen 952 Genera; von Arten sind prioritatis causa total neu benannt ± 1600 Arten, partiell neu benannt mit anderen Gattungsnamen ± 30 000 Arten, dabei 870 Gefässkryptogamen, 394 Moose, 2454 Pilze, 89 Flechten, 2285 Algen-Arten. Die Zahlen der veränderten Namen sind bedauerlich gross, aber ohne einheitliche Revision wären sie sicherlich nach und nach in unzähligen Publicationen zerstreut mindestens 3 Mal grösser geworden.